

SENT 9/18/02

Request Form for Translation

U. S. Serial No. : 09/873546
857,440
 Requester's Name: RICHARD SCHNIZER
 Phone No. : 306-5441
 Fax No. : 746-5338
 Office Location: CMI 12E17
 Art Unit/Org. : 1635
 Group Director: J. Doll
 Is this for Board of Patent Appeals?

Date of Request: 9/18/02
 Date Needed By: 10/19/02
 (Please do not write ASAP-indicate a specific date)

SPE Signature Required for RUSH:

Document Identification (Select One):

**** (Note: Please attach a complete, legible copy of the document to be translated to this form) ****

1. ☒ Patent Document No. WO 98/22610
 Language FR
 Country Code FR
 Publication Date 5/28/98
 No. of Pages (filled by STIC)

2. ☐ Article Author
 Language
 Country

3. ☐ Other Type of Document
 Country
 Language

Document Delivery (Select Preference):

☐ Delivery to nearest EIC/Office Date: (STIC Only)
☐ Call for Pick-up Date: (STIC Only)
☒ Fax Back Date: (STIC Only)

STIC USE ONLY

Copy/Search

Processor:
 Date assigned:
 Date filled:
 Equivalent found: (Yes/No)

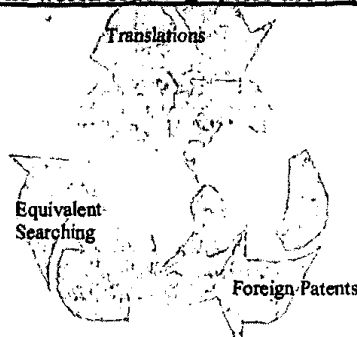
Doc. No.:
 Country:

Remarks:

Translation

Date logged in:
 PTO estimated words:
 Number of pages:
 In-House Translation Available:
 In-House: Contractor:
 Translator: Name:
 Assigned: Priority:
 Returned: Sent:
 Returned:

Translation Branch
 The world of foreign prior art to you



Phone: 308-0881
 Fax: 308-0989
 Location: Crystal Plaza 3/4
 Room 2C01

To assist us in providing the most cost effective service, please answer these questions:

Will you accept an English Language Equivalent?

 (Yes/No)

Will you accept an English abstract?

 (Yes/No)

Would you like a consultation with a translator to review the document prior to having a complete written translation?

 (Yes/No)



DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets ⁶ :

C12N 15/88, A61K 48/00

A1

(11) Numéro de publication internationale:

WO 98/22610

(43) Date de publication internationale:

28 mai 1998 (28.05.98)

(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR97/02022

(22) Date de dépôt international: 10 novembre 1997 (10.11.97)

(30) Données relatives à la priorité:

96/13990 15 novembre 1996 (15.11.96) FR

(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): I.D.M. IMMUNO-DESIGNED MOLECULES [FR/FR]; 172, rue de Charonne, F-75011 Paris (FR).

(72) Inventeurs; et

(75) Inventeurs/Déposants (US seulement): MIDOUX, Patrick [FR/FR]; 21, rue du Poinçon, F-45100 Orléans (FR). MONSIGNY, Michel [FR/FR]; 341, rue des Bouvreuils, F-45590 Saint-Cyr-en-Val (FR).

(74) Mandataires: GROSSET-FOURNIER, Chantal etc.; Grosset-Fournier & Demachy S.A.R.L., 103, rue La Fayette, F-75481 Paris Cedex 10 (FR).

(81) Etats désignés: AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CU, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, GB, GE, GH, HU, ID, IL, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZW, brevet ARIPO (GH, KE, LS, MW, SD, SZ, UG, ZW), brevet eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Publiée

Avec rapport de recherche internationale.

Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont reçues.

(54) Title: NOVEL POLYMERIC COMPLEXES FOR THE TRANSFECTION OF NUCLEIC ACIDS, WITH RESIDUES CAUSING THE DESTABILISATION OF CELL MEMBRANES

(54) Titre: NOUVEAUX COMPLEXES POLYMERIQUES POUR LA TRANSFECTION D'ACIDES NUCLEIQUES, AVEC DES RESIDUS DESTABILISANT DES MEMBRANES CELLULAIRES

(57) Abstract

The invention concerns a complex between at least a (negatively charged) nucleic acid and at least a positively charged polymeric conjugate, the bond between the nucleic acid and the polymeric conjugate being electrostatic in nature, the polymeric conjugate containing a polymer formed by monomer units bearing free NH_3^+ functions, and being such that: the free NH_3^+ functions of said monomer units are substituted in a ratio of at least 10 % by residues causing in weak acid medium destabilisation of cell membranes, in particular the endocytosis vesicle membrane, and/or endosomes; said residues having further the following properties: they comprise a functional group for being fixed to said polymer, they are not active as recognition signal identified by a cell membrane receptor, they can comprise at least one free NH_3^+ function; said uncharged residues having further the following properties: they comprise at least a hydroxyl group, they are not active as recognition signal identified by a cell membrane receptor, the hydroxyl groups of said uncharged residues being capable of being substituted by at least a molecule which constitutes a recognition signal identified by a cell membrane receptor, with reservation that the whole set of free NH_3^+ functions is at least 30 % of the number of monomer units of the polymeric network of said polymeric conjugate.

(57) Abrégé

L'invention concerne un complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que: les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10 %, par des résidus entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose, et/ou des endosomes; les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes: ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère; ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire; ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre; les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes: ils comportent au moins un group hydroxyle; ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire; les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés pouvant être substitués par au moins une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30 % du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

AL	Albanie	ES	Espagne	LS	Lesotho	SI	Slovénie
AM	Arménie	FI	Finlande	LT	Lituanie	SK	Slovaquie
AT	Autriche	FR	France	LU	Luxembourg	SN	Sénégal
AU	Australie	GA	Gabon	LV	Lettonie	SZ	Swaziland
AZ	Azerbaïdjan	GB	Royaume-Uni	MC	Monaco	TD	Tchad
BA	Bosnie-Herzégovine	GE	Géorgie	MD	République de Moldova	TG	Togo
BB	Barbade	GH	Ghana	MG	Madagascar	TJ	Tadjikistan
BE	Belgique	GN	Guinée	MK	Ex-République yougoslave de Macédoine	TM	Turkménistan
BF	Burkina Faso	GR	Grèce			TR	Turquie
BG	Bulgarie	HU	Hongrie	ML	Mali	TT	Trinité-et-Tobago
BJ	Bénin	IE	Irlande	MN	Mongolie	UA	Ukraine
BR	Brésil	IL	Israël	MR	Mauritanie	UG	Ouganda
BY	Bélarus	IS	Islande	MW	Malawi	US	Etats-Unis d'Amérique
CA	Canada	IT	Italie	MX	Mexique	UZ	Ouzbékistan
CF	République centrafricaine	JP	Japon	NE	Niger	VN	Viet Nam
CG	Congo	KE	Kenya	NL	Pays-Bas	YU	Yougoslavie
CH	Suisse	KG	Kirghizistan	NO	Norvège	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	République populaire démocratique de Corée	NZ	Nouvelle-Zélande		
CM	Cameroun			PL	Pologne		
CN	Chine	KR	République de Corée	PT	Portugal		
CU	Cuba	KZ	Kazakstan	RO	Roumanie		
CZ	République tchèque	LC	Sainte-Lucie	RU	Fédération de Russie		
DE	Allemagne	LI	Liechtenstein	SD	Soudan		
DK	Danemark	LK	Sri Lanka	SE	Suède		
EE	Estonie	LR	Libéria	SG	Singapour		

NOUVEAUX COMPLEXES POLYMERIQUES POUR LA TRANSFECTION D'ACIDES NUCLEIQUES, AVEC DES RESIDUS DESTABILISANT DES MEMBRANES CELLULAIRES

5 L'invention a pour objet de nouveaux complexes d'acides nucléiques et de polymère substitué par des résidus entraînant la déstabilisation des membranes cellulaires.

L'introduction d'un gène étranger dans une cellule est la base de la
thérapie génique. Le transfert de gènes peut être obtenu en utilisant soit un
10 matériel viral modifié (virus de la vaccine, rétrovirus, adénovirus ou virus de l'herpès), soit en utilisant des vecteurs non viraux (lipides cationiques, liposomes). Les premiers bien qu'efficaces, présentent des problèmes de sécurité. Pour les derniers, l'efficacité est fortement diminuée en présence de sérum et de ce fait leur utilisation est restreinte à l'*in vitro* ou à l'*ex vivo*.

15 La polylysine qui peut former des complexes électrostatiques stables avec un ADN plasmidique est à la base du développement de vecteurs non viraux pour transférer des gènes dans des cellules animales.

Les complexes d'ADN et de polylysine non substituée ne sont
généralement pas efficaces pour transfecter des cellules du fait de la très grande
20 stabilité des complexes (donc dissociation et relargage de l'ADN faibles) dans les conditions physiologiques par suite d'une très grande coopérativité des interactions polycation-polyanion.

L'efficacité de transfection peut être améliorée lorsque le nombre de
charges présent sur le polypeptide est diminué afin de réduire les forces
25 d'interactions entre l'ADN et la polylysine. Par exemple, lorsque 40% des fonctions $\epsilon\text{-NH}_3^+$ des résidus lysine de la polylysine sont partiellement neutralisées par des dérivés polyhydroxyalcanoyles tels que la δ -gluconolactone, les complexes ADN/polylysine partiellement gluconoylée sont plus efficaces que les complexes ADN/polylysine pour transfecter les cellules.

30 La polylysine peut être substituée par des ligands spécifiques de récepteurs présents à la surface des cellules et capables d'induire une endocytose spécifique des complexes avec un ADN plasmidique par des cellules cibles.

Des conjugués obtenus en substituant de la polylysine par
l'asialoorosomucoïde, la transferrine, l'insuline, des immunoglobulines et des
35 facteurs de croissance ont été proposés comme vecteurs guides de plasmides. Cependant, ces ligands protéiques rendent les complexes très immunogéniques.

La polylysine peut être substituée par des ligands de petite masse
moléculaire moins immunogènes tels que des osides et oligosides reconnus par

des récepteurs membranaires spécifiques (lectines membranaires) à la surface des cellules cibles. La polylysine glycosylée a été proposée comme vecteurs non viraux parfaitement définis pour transférer des gènes.

De nombreuses cellules animales possèdent des lectines membranaires qui reconnaissent des oligosides de structures variées et qui induisent l'endocytose de leurs ligands. Par exemple, la lectine membranaire des cellules du parenchyme hépatique reconnaît des structures glucidiques comportant un résidu galactose en position terminale, ce qui est le cas des glycoprotéines sériques désialylées. La spécificité des lectines membranaires dépend du type cellulaire et de l'état de différenciation des cellules.

L'efficacité de la transfection des complexes ADN/polylysine glycosylée dépend du taux de substitution de la polylysine par des osides : les transfections les plus efficaces sont obtenues lorsque 30 à 40% des fonctions $\epsilon\text{-NH}_3^+$ des résidus lysine de la polylysine sont substituées par des mono- ou des dissacharides.

Dans le brevet français n° 2,719,316, il a été montré que l'utilisation de la polylysine partiellement gluconoylée comportant un nombre des charges positives déjà réduit permet d'abaisser d'un facteur 5 à 10 le nombre d'osides qu'il est nécessaire de fixer sur le polymère pour obtenir une bonne efficacité de transfection des complexes ADN/polylysine glycosylée et gluconoylée. L'utilisation de la polylysine partiellement gluconoylée permet d'augmenter la solubilité des complexes et de réduire leur taille aux environs de 50 nm.

Le transport des plasmides par des vecteurs non viraux susceptibles d'être reconnus spécifiquement par des composés de la membrane plasmique des cellules relève d'une démarche imitant le mécanisme d'entrée du matériel génétique viral dans une cellule. Dans tous les cas décrits, les complexes ADN/polymère polycationique sont entraînés dans des vésicules d'endocytose, dans des endosomes et probablement dans d'autres compartiments intracellulaires plus profonds, éloignés de la membrane plasmique.

Le passage transmembranaire de l'ADN plasmidique est de ce fait une étape critique vis à vis de la libération dudit ADN dans le cytosol pour son passage dans le noyau, où le gène sera exprimé.

Dans tous les cas décrits, des auxiliaires de passage transmembranaire sont utilisés pour favoriser le passage de l'ADN dans le cytosol. Il s'agit :

- de la chloroquine
- d'adénovirus défectifs
- des peptides perméabilisants et/ou fusiogènes

a) La chloroquine est une base faible utilisée à 50 μM ou 100 μM en culture *in vitro*, pour certaines cellules ces concentrations sont toxiques. La chloroquine, qui est perméante traverse la membrane et s'accumule dans les compartiments acides, parce qu'elle comporte des amines de faible pK qui captent des protons ; la chloroquine protonée est cationique et moins perméante. L'acidification des endosomes et des lysosomes est due à une enzyme membranaire qui injecte des H^+ à partir du cytosol, dans les vésicules ; pour rétablir l'électroneutralité cette accumulation de proton s'accompagne d'une entrée d'ions chlorure Cl^- . Au fur et à mesure que la chloroquine s'accumule, les protons et les chlorures s'accumulent également, ce qui provoque une augmentation de la force ionique intravésiculaire qui induit l'arrivée d'eau, d'où le gonflement des vésicules et leur déstabilisation. La concentration intracellulaire de la chloroquine peut être plus de 100 fois supérieure à sa concentration dans le milieu, après quelques heures. Elle peut donc dépasser 10 mM. Ce phénomène est comparable à ce qui se passe chez les personnes qui utilisent une dose quotidienne de 300 mg de chloroquine par jour. Après quelques jours, la concentration plasmatique est aux environs de 0,7 μM , la concentration tissulaire est 200 à 700 fois plus élevée, soit 140 à 500 μM . Et à l'intérieur des cellules, les compartiments acides peuvent atteindre des concentrations plusieurs dizaines de fois plus fortes. On sait par ailleurs que des concentrations 10 mM de chloroquine (concentration obtenue après quelques heures en ayant utilisé une concentration initiale de chloroquine de 100 μM) favorise la dissociation des complexes ADN/polylysine.

La chloroquine en association avec les complexes ADN/polylysine dans le transfert de gène n'est utilisable que dans des applications *in vitro* ou *ex vivo* du fait de sa toxicité et de sa rapide dilution après injection chez l'individu. En effet, *in vivo*, pour atteindre les concentrations élevées citées ci-dessus, il faut plusieurs jours. Or il a été montré *in vitro* que dans les cellules prétraitées à la chloroquine, l'expression des gènes transférés était très faible. En outre, si la chloroquine est ajoutée plus de trois heures après l'incubation des cellules en présence des complexes, la transfection est très faible. C'est pour ces raisons que la chloroquine, qui est un très bon auxiliaire *in vitro*, n'est pas efficace *in vivo*.

b) Les propriétés fusiogènes en milieu acide des particules d'adénovirus défectifs sont utilisées pour favoriser le passage de l'ADN dans le cytosol à partir des vésicules d'endocytose. Les adénovirus possèdent des protéines de fusion actives en milieu légèrement acide. Les adénovirus défectifs peuvent être utilisés libres ou fixés aux complexes ADN/polylysine.

L'utilisation de particules virales même défectives pose cependant des problèmes de sécurité. Les adénovirus induisent une très forte réponse immune après injection avec les complexes.

5 c) Des peptides perméabilisants et/ou fusiogènes en milieu légèrement acide sont utilisés comme auxiliaires pour favoriser le passage de l'ADN dans le cytosol. Il s'agit principalement de peptides de 20 acides aminés dérivant des protéines de fusion de virus comme par exemple le peptide *N*-terminal de la sous
10 unité HA2 de l'hémagglutinine du virus de la grippe, ou de peptides synthétiques tels que le GALA, un oligomère contenant plusieurs unités de répétition Glu-Ala-Leu-Ala. Ces peptides sont utilisés le plus souvent à l'état libre (c'est-à-dire non fixés covalamment) avec les complexes ADN/polylysine. L'efficacité des peptides est fortement diminuée en présence de sérum dans les milieu de culture cellulaire ce qui restreint leur utilisation aux expériences *in vitro* ou au *ex vivo*. Certains peptides fixés covalamment aux complexes
15 ADN/polylysine sont encore efficaces pour favoriser le passage transmembranaire de l'ADN, d'autres perdent leur pouvoir perméabilisant après fixation.

On sait, par ailleurs, qu'il existe d'autres molécules capables de déstabiliser des membranes et en particulier des molécules contenant le noyau
20 imidazole de l'histidine ($pK = 6,04$) qui en se protonant en milieu légèrement acide devient cationique. La polyhistidine possède des propriétés fusiogènes et perméabilisantes vis-à-vis des bicouches lipidiques. A $pH < 6$, la polyhistidine adopte une structure en hélice α (Norland K.S. *et al.* (1963) *Biopolymers* 1:277-278 ; Beychok S. *et al.* (1965) *J. Amer. Chem. Soc.* 87:3990-3991). Il a été
25 montré que la polyhistidine en milieu légèrement acide est un polycation qui agrège des liposomes chargés négativement et induit leur fusion (Wang C.-Y. et Huang L. (1984) Polyhistidine mediates an acid-dependent fusion of negatively charged liposomes. *Biochemistry* 23:4409-4416 ; Uster P.S. et Deamer D.W. (1985) pH-dependent fusion of liposomes using titrable polycations. *Biochemistry* 24:8-14).
30

On sait qu'un polymère synthétique (la cétylacétyl(imidazol-4-ylméthyl)polyéthyleimine) à pH légèrement acide induit la fusion de liposomes (Oku N. *et al.* (1987) Low pH induced membrane fusion of lipid vesicles containing proton-sensitive polymer. *Biochemistry* 26:8145-8150).

35 On sait également qu'un polymère neutre hydrosoluble substitué par des résidus histidyle (utilisé à la place de la polyhistidine très peu soluble en milieu aqueux) interagit uniquement en milieu légèrement acide avec un polyanion tel que l'acide polyaspartique et est capable de perméabiliser la membrane

plasmique des cellules dans un test de cytométrie en flux en utilisant le bromure d'éthidium comme marqueur (Midoux *et al.*, 1995).

Des résultats préliminaires ont montré que la polyhistidine (très peu soluble en milieu aqueux à pH neutre) ne peut être utilisée pour transfecter des cellules car n'étant pas un polycation à pH neutre, elle n'est pas capable de former avec de l'ADN des complexes stables ayant une solubilité suffisante pour pouvoir être utilisé à pH neutre, en particulier à pH 7,4, le pH du plasma.

L'invention a pour objet de nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué susceptibles de transfecter plusieurs types cellulaires.

L'invention a pour objet un nouveau type de polymère cationique comprenant, outre les charges positives du polymère, des substituants favorisant le passage transmembranaire de l'acide nucléique transporté et, le cas échéant, des substituants agissant en tant que signaux de reconnaissance. Les substituants favorisant le passage transmembranaire sont liés au polymère et sont des dérivés qui ne sont pas cationiques en milieu légèrement alcalin, mais le deviennent en milieu neutre et en milieu acide.

L'invention a pour objet de nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué susceptibles de favoriser le passage transmembranaire de l'ADN après endocytose des complexes.

L'invention a pour objet de nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué ne présentant pas de signaux de reconnaissance reconnus par des récepteurs membranaires à la surface des cellules.

L'invention a pour objet de nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué présentant en outre des signaux de reconnaissance reconnus par des récepteurs membranaires à la surface des cellules, conférant un caractère sélectif de la transfection vis-à-vis de différents types cellulaires.

L'invention a pour objet un procédé de transfection spécifique *in vitro* et *in vivo*.

L'invention a pour objet de nouveaux conjugués de polylysine substituée ne présentant pas de signaux de reconnaissance reconnus par des récepteurs membranaires à la surface des cellules, susceptibles d'être complexés à un acide nucléique en vue de la transfection d'une cellule.

L'invention a également pour objet de nouveaux conjugués de polylysine présentant en outre des signaux de reconnaissance reconnus par des récepteurs membranaires à la surface des cellules, susceptibles d'être complexés à un acide nucléique en vue de la transfection sélective d'une cellule.

L'intérêt de l'invention est que ces nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère sont susceptibles de transfecter les cellules en l'absence

d'auxiliaires de passage transmembranaire (chloroquine ou peptides perméabilisants et/ou fusiogènes). Ce sont ici les groupements faiblement basiques, protonables (cation) en milieu légèrement acide, fixés sur le polymère qui jouent le rôle d'auxiliaires de passage transmembranaire.

5 L'intérêt de l'invention est que ces nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué sont aussi ou plus efficaces sans auxiliaires de passage transmembranaire que les complexes d'acide nucléique et de polymère non substitué ou substitué par des agents réduisant le nombre de charges du polymère (donc son interaction avec l'acide nucléique) en présence d'auxiliaires
10 de passage transmembranaire.

Dans le cas de la chloroquine et des peptides perméabilisants et/ou fusiogènes, ces derniers sont de petites molécules qui diffusent rapidement s'ils ne sont pas liés covalamment aux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué.

15 L'intérêt de l'invention est que ces nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué sont aussi efficaces (voire plus efficaces) en présence de sérum qu'en absence de sérum pour transfecter les cellules

Dans une de ses définitions les plus générales, l'invention concerne un complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins
20 un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées
25 dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose, et/ou des
30 endosomes,

- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

. ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au
susdit polymère,
. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu
35 par un récepteur membranaire cellulaire,
. ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par des résidus non chargés entraînant une diminution des

charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique au cours de la dissociation du complexe,

- les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

- . ils comportent au moins un groupe hydroxyle,
- . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

- . soit par substitution de certaines des fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ de la lysine),
- . soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl), notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus,
- . soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),
- . soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple histidine),

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

Par déstabilisation des membranes, on entend une modification de la membrane qui conduit soit à l'augmentation de sa perméabilité vis-à-vis de molécules de soluté de faible masse moléculaire et éventuellement de haute masse moléculaire (y compris des acides nucléiques, des plasmides ou des complexes), soit à la fusion avec une autre membrane.

La perméabilité membranaire peut être mesurée par microscopie de fluorescence de la façon suivante :

Les cellules adhérentes sont incubées à 37°C pendant 15 à 30 minutes avec 0.5 ml de milieu de culture DMEM avec sérum contenant 5 mg/ml de dextran (Mw 4000) marqué avec de l'isothiocyanate de fluorescéine (FTC-Dextran) et un complexe ADN/polylysine histidylée. Les cellules sont ensuite lavées et incubées à 37°C pendant 15 à 30 minutes avec du milieu de culture contenant 10% de sérum bovin foetal. Les cellules sont ensuite fixées pendant 5 minutes dans une solution de tampon phosphate salin contenant 4% de *p*-formaldéhyde et la fluorescence est analysée avec un microscope de

fluorescence à plan confocal (MRC600 BioRad). En absence de perméabilisation membranaire, la fluorescence provenant du FTC-Dextran est localisée exclusivement dans des vésicules. En présence d'un agent de perméabilisation membranaire, la fluorescence provenant du FTC-Dextran est en outre observée de manière diffuse dans le cytosol et le noyau des cellules.

La fusion des membranes en présence de complexes ADN/polylysine histidylée se mesure facilement dans des systèmes modèles tels que les liposomes en utilisant une méthode de mélange lipidique comme celle décrite dans Struck D.K. *et al.* (Use of resonance energy transfer to monitor membrane fusion. (1981) *Biochemistry* 20:4093-4099). Brièvement, on utilise des liposomes constitués de dioléoyl-phosphatidylcholine (DPOC) où sont insérés dans leur membrane du N-(7-nitrobez-2-oxa-1,3-diazol-4-yl)phosphatidyl éthanolamine (NBD-PE) et de l'octadecylrhodamine (R18) comme marqueur fluorescent et des liposomes sans marqueurs fluorescents. On mesure la fluorescence du NBD ($\lambda_{ex} = 470 \text{ nm}$; $\lambda_{em} = 530 \text{ nm}$) en absence et en présence de complexes ADN/polylysine histidylée à différents pH. La fusion des liposomes induit une diminution de la fluorescence du NBD par suite d'une diminution du transfert d'énergie entre la rhodamine et le NBD.

Ces nouveaux complexes d'acide nucléique et de polymère substitué contenant des groupements faiblement basiques, protonables (cation) en milieu légèrement acide en présence de sérum, sont donc mieux adaptés pour un transfert de gènes *in vivo* que les complexes ADN/polylysine ou ADN/polylysine gluconoylée qui ne sont actifs qu'en présence d'auxiliaires tels que la chloroquine ou des peptides fusiogènes et/ou perméabilisants.

Les résidus entraînent la déstabilisation des membranes cellulaires grâce à leur propriété d'être protonables en milieu acide.

Les résidus entraînant la déstabilisation des membranes cellulaires sont des capteurs de protons qui limitent l'acidification des endosomes et, en conséquence, défavorisent la fusion entre les endosomes tardifs et les liposomes. On rappelle que les lysosomes sont des vésicules contenant un grand nombre d'hydrolases et que ces lysosomes sont très efficaces pour dégrader les macromolécules biologiques en général et les acides nucléiques en particulier.

L'expression "milieu faiblement acide" désigne un milieu dont le pH est inférieur à celui du plasma ou du sérum, par exemple un pH inférieur à 7,4.

L'expression selon laquelle les résidus "ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire" signifie que, d'une part, à ce jour, il n'y a pas de récepteurs connus qui soient

spécifiques de ces résidus et, d'autre part, que ces résidus ne sont pas utilisés en tant que ligands.

Une molécule ou un complexe moléculaire est actif en tant que signal de reconnaissance, s'il peut être reconnu sélectivement par un récepteur, c'est-à-dire qu'il joue le rôle d'un ligand, d'un agoniste ou d'un antagoniste.

Par signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, on désigne généralement un ligand (molécule ou complexe moléculaire) capable d'être reconnu sélectivement par ledit récepteur (affinité ligand-récepteur $\geq 10^3$ l/mole).

L'invention concerne notamment un complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose et/ou des endosomes,

- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

- . ce sont des bases dont le pK en milieu aqueux est inférieur à 8, de sorte qu'une proportion supérieure à 50% de ces bases liée à un polymère cationique ne soit pas protonée en milieu neutre de pH 4,
- . ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,

- . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- . ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique par au cours de la dissociation du complexe,

- les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

- . ils comportent au moins un groupe hydroxyle,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

5 . soit par substitution de certaines fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ de la lysine),

. soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl), et notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés entraînant une

10 diminution de charge,
. soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),

. soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes

15 cellulaires (par exemple histidine),
sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

L'invention concerne également un complexe entre au moins un acide

20 nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

25 - les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose,

30 - les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

. ils appartiennent à la famille des composés comportant un noyau imidazole,

. ils appartiennent à la famille des quinolines,

. ils appartiennent à la famille des ptérines,

35 . ils appartiennent à la famille des pyridines,

. les susdits résidus comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,

. ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par au moins une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, et/ou par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique au cours de la dissociation du complexe, sous réserve que l'ensemble des susdits résidus contienne au moins 30% de fonctions NH_3^+ libres,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par au moins une molécule constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, et/ou par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique par la dissociation du complexe,

- les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

. ils comportent au moins un groupe hydroxyle,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

. soit par substitution de certaines des fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ de la lysine),

. soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl) et notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge,

. soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),

. soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple histidine),

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

Les signaux de reconnaissance peuvent également entraîner une diminution des charges positives du conjugué polymérique lorsqu'ils sont eux-mêmes

neutres ou acides et qu'ils sont liés au polymère par substitution d'une fonction NH_3^+ entraînant la perte de la charge +.

Les signaux de reconnaissance sont des molécules de petite masse moléculaire (< 5000 daltons).

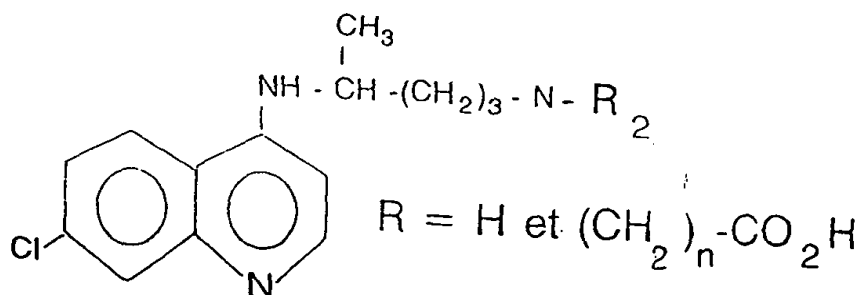
Le nombre de molécules de signal de reconnaissance fixé sur le polymère modifié peut être :

- pour une molécule signal de très haute affinité vis-à-vis de son récepteur ($K_a > 10^7$ l/mole), d'environ 0, 5 à 5, avantageusement 1 molécule pour environ 10 000 motifs monomères de polymère substitué soit 1 molécule pour environ 50 molécules de polymère substitué;

- pour une molécule signal de haute affinité vis-à-vis de son récepteur (K_a entre 10^5 l/mole et 10^7 l/mole), d'environ 0, 5 à environ 10, avantageusement 1 molécule pour environ 200 motifs monomères de polymère substitué soit 1 molécule pour environ 1 molécule de polymère substitué;

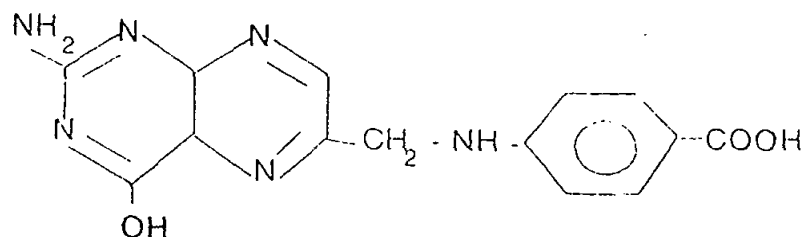
- pour une molécule signal de moyenne affinité vis-à-vis de son récepteur ($K_a < 10^5$ l/mole), d'environ 10 à environ 100, avantageusement 50 molécules pour environ 200 motifs monomères de polymère substitué soit 50 molécules pour environ 1 molécule de polymère substitué.

La famille des quinolines est représentée par la formule suivante :



dans laquelle n vaut de 1 à 10, de préférence de 1 à 3.

La famille des ptérines est représentée par la formule suivante :



10

La famille des pyridines est représentée par les formules suivantes :

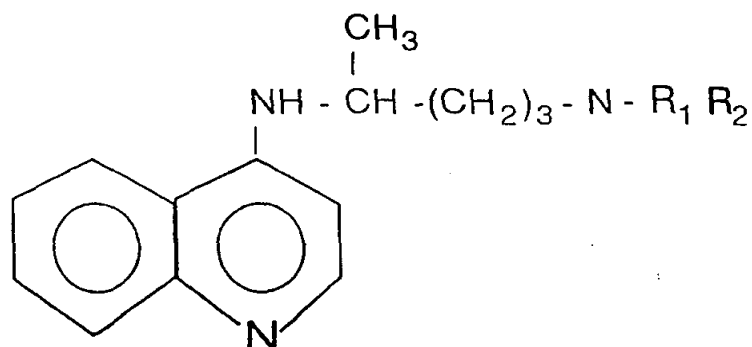


25

L'invention concerne également un complexe dans lequel les résidus entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires sont

- des alkylimidazoles dans lequel le radical alkyle comporte de 1 à 10, notamment de 2 à 6 atomes de carbone, et dans lequel un seul des atomes d'azote du noyau imidazole est substitué,

30 - ou des quinolines de formule :



dans laquelle R_1 représente H et R_2 représente $(CH_2)_n-CO_2-H$, n étant un nombre entier variant de 1 à 10, et de préférence valant de 1 à 3.

L'invention concerne également un complexe dans lequel les résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires sont choisis parmi : histidine, 4-carboxyméthyl-imidazole, 3-(1-méthyl-imidazol-4yl)-alanine, 3-(3-méthyl-imidazol-4yl)-alanine, 2-carboxy-imidazole, histamine, acide 3-(imidazol-4yl)-L-lactique, 2-(1-méthyl-imidazol-4yl)éthylamine, 2-(3-méthyl-imidazol-4yl)éthylamine, β -alanyl-histidine-(carnosine), 7-chloro-4(amino-1-méthylbutylamino)-quinoline, N^4 -(7-chloro-4-quinoliny)-1,4-pentanediamine, 8-(4-amino-1-méthylbutylamino)-6-méthoxy quinoline (primaquine), N^4 -(6-méthoxy-8-quinoliny)-1,4-pentanediamine, acide quininique, acide quinoline carboxylique, acide ptéroïque, acide nicotinique, acide quinolinique, et dans lequel

- la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus (par exemple histidine) peut être également substituée par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

L'invention concerne un complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, notamment des résidus de lysine ou d'ornithine, et étant tel que :

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, par des résidus entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires,

- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

- . ils comportent un noyau imidazole,
- . ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,
- . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance,

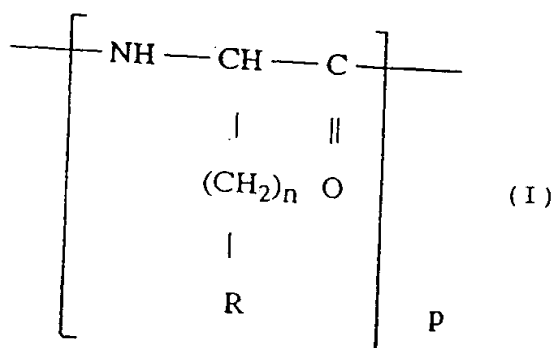
- les fonctions NH_3^+ libres restantes des susdits motifs monomères étant également substituées à raison d'environ 1% à environ 60% par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire

cellulaire, ce signal de reconnaissance ayant une masse moléculaire inférieure à 5000, ce signal de reconnaissance pouvant être présent à raison d'une molécule pour environ 200 motifs du conjugué polymérique ou d'environ 60 molécules pour environ 200 motifs du conjugué polymérique,

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

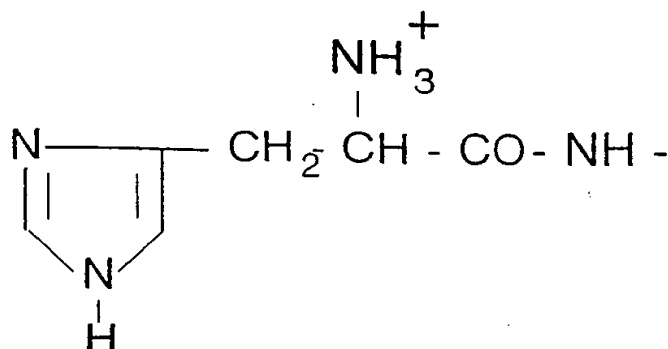
L'expression "non actifs en tant que signal de reconnaissance" signifie que, d'une part, à ce jour, il n'y a pas de récepteurs connus qui soient spécifiques de ces résidus et, d'autre part, que ces résidus ne sont pas utilisés en tant que ligands.

L'invention concerne également un complexe dans lequel le polymère contient un groupement polymérique de formule (I) suivante :



dans laquelle :

- p est un nombre entier variant de 15 à 900, de préférence de 100 à 300,
- n est un nombre entier variant de 1 à 6, et vaut de préférence 4,
- ce groupement polymérique contient des radicaux R parmi lesquels :
 - . 10% à 45% du nombre de radicaux R représentant un résidu comportant un noyau imidazole et éventuellement une fonction NH_3^+ libre, notamment un résidu histidyle, R pouvant être représenté par la formule :



la fonction NH_3^+ éventuelle des susdits résidus pouvant être également substituée par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance,

. 10% à 90% du nombre de radicaux R, représentant les ω -amino NH_3^+ libres, et étant éventuellement substitué à raison de 0 à 50% par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance, notamment à raison de 0 à 60, avantageusement de 1 molécule pour environ 200 motifs, ou à raison de 2 à 100, avantageusement de 50 molécules pour environ 200 motifs, et/ou

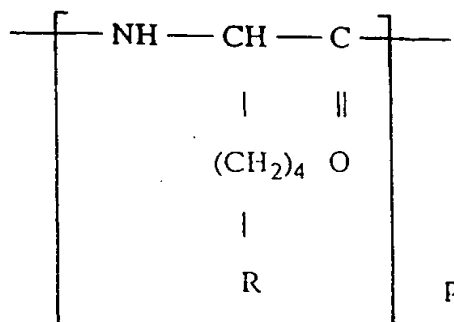
. R pouvant en outre être constitué de 0 à 45% par un groupe $\text{NH-CO-(CHOH)}_m\text{-R}_1$, notamment un reste dihydroxypropionoylamido, érythronoylamido, thréonoylamido, ribonoylamido, arabinoylamido, xylonoylamido, lyxonoylamido, gluconoylamido, galactonoylamido, mannonoylamido, glycoheptonoylamido, glycooctonoylamido, m est un nombre entier de 2 à 15, de préférence de 2 à 7, R_1 représente H ou un radical alcoyle de 1 à 15 atomes de carbone, notamment CH_3 , ces radicaux pouvant être substitués par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance, sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

Dans cette classe de complexes de l'invention, le polymère est de la polylysine ou de la polyornithine.

Comme le montrent les exemples, les cellules HepG2 (hépatocarcinome humain) sont efficacement transfectées par de la polylysine substituée par 70 résidus histidyle.

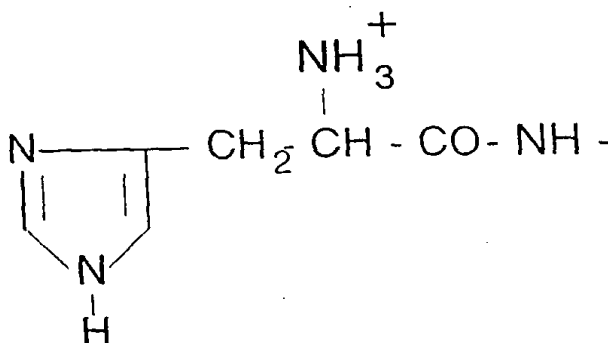
La polylysine substituée par $30 \pm 10\%$ d'histidine a permis de transfecter différentes cellules (humaines et murines) avec une grande efficacité, modulée selon le type cellulaire et le promoteur utilisé.

L'invention a également pour objet un complexe dans lequel le polymère comprend un groupement polymérique de formule (II) suivante :



dans laquelle :

- p a les significations indiquées ci-dessus,
- 10% à 45% du nombre de radicaux R représentent un résidu comportant un noyau imidazole et éventuellement une fonction NH_3^+ libre, notamment un résidu histidyle, R pouvant être représenté par la formule



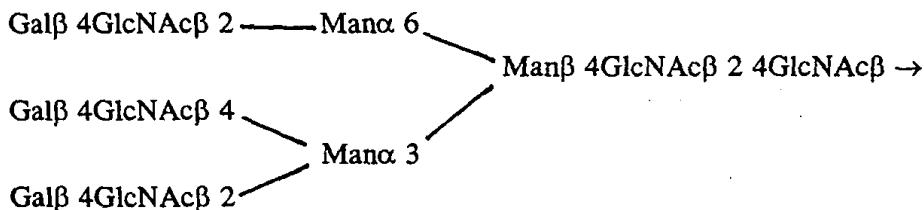
les fonctions NH_3^+ des susdits résidus pouvant être également substituées par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance,

- le reste des radicaux, c'est-à-dire 30% à 90% du nombre de radicaux R, représentant les ω -amino NH_3^+ , et de 0% à 45% des radicaux R pouvant être substitués par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

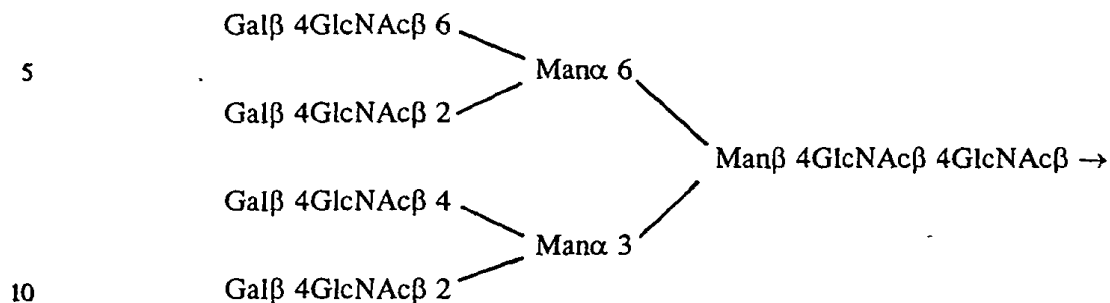
L'invention a également pour objet un complexe qui se caractérise en ce que le signal de reconnaissance est choisi parmi:

A) - des osides simples ou complexes reconnus par des lectines membranaires, et choisis parmi:

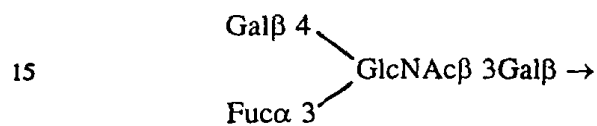
a. Asialo-oligoside de type triantennaire lactosamine: récepteur d'asialoglycoprotéine



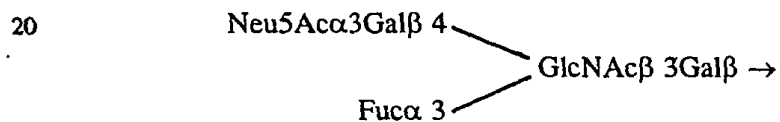
b. Asialo oligoside de type lactosamine tetraantennaire: récepteur d'asialoglycoprotéine



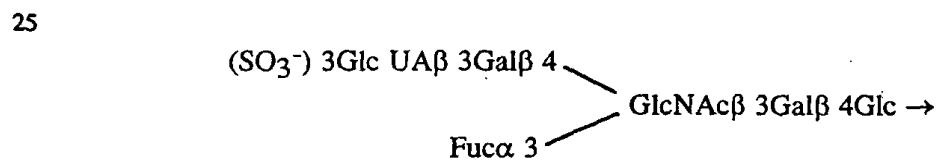
c. Lewis x: LECAM 2/3



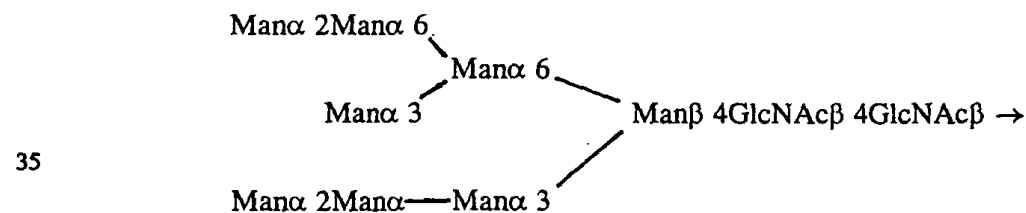
d. Lewis x sialyl: LECAM 3/2



e. Dérivé de Lewis x sulfaté (HNK1): LECAM 1



f. Oligomannoside: récepteur du mannose



5

(HPO₃⁻) 6

Manα 2

Manα 6

Manα 3

Manα 6

Manβ 4GlcNAcβ 4GlcNAcβ →

10

(HPO₃⁻) 6

Manα 2

Manα 2

Manα 3

15 (SO_3^-) 4GlcNAc β 4GlcNAc β 2Man α 6 \searrow
 (SO_3^-) 4GlcNAc β 4GlcNAc β 2Man α 3 \swarrow Man β 4GlcNAc β 4GlcNAc β $\rightarrow \rightarrow$

20

25 - polypeptide vasodilatateur intestinal (VIP)
HSDAVFTDNYTRLRKQMAVKKYLSILN-NH₂
- polypeptide atrial natriurétique (ANP)
SLRRSSCFGGRMDRIGAQSGLGCNSFRY
- lipocortine
HDMNKVLDL
30 - bradykinine
RPPGFSPFR;

35

FMLP, (N-formyl-Met-Leu-Phe);

d. hormones peptidiques tels que
l' α -MSH: Ac-SYSMEHFRWGKPV-NH₂ et leurs antagonistes.

C) Métabolites naturels tels que:

- 5 - la biotine,
 - la carnitine.
 - le tétrahydrofolate et l'acide folique pouvant être à la fois un signal de reconnaissance vis-à-vis de certaines cellules possédant les récepteurs appropriés et un déstabilisateur des membranes cellulaires.

10 L'invention concerne également un complexe qui se caractérise en ce que l'acide nucléique peut être choisi parmi:

a) des gènes marqueurs, tels que

- gènes contenant la luciférase,
 - protéine verte de la méduse *Aequorea victoria*,
15 - gènes contenant la β -galactosidase,
 - gènes contenant la chloramphénicol acétyl transférase,
 - gènes conférant la résistance à un antibiotique, tels que l'hygromycine, la néomycine etc...;

b) des gènes à visée thérapeutique, tels que

- 20 - récepteurs des lipoprotéines de faible densité, déficient dans les cas d'hypercholestérolémie,
 - facteurs de coagulation: facteurs VIII et IX,
 - phénylalanine-hydroxylase (phénylcétonurie),
 - adénosine désaminase (immunodéficience ADA),
25 - enzymes lysosomiques, telles que la β -glucosidase dans le cas de la maladie de Gaucher,
 - dystrophine et minidistrophine (myopathie),
 - tyrosine hydroxylase (Parkinson),
 - facteurs de croissance des neurones (Alzheimer),
30 - CFTR cystic-fibrosis transmembrane conductance regulator (mucoviscidose),
 - alpha1-antitrypsine,
 - cytokines (interleukines, TNF facteur de nécrose des tumeurs),
 - thymidine kinase du virus Herpes simplex,
35 - protéines du MHC, système majeur d'histocompatibilité, en particulier les HLA-B7,
 - cytosine désaminase,
 - gènes codant pour des ARN sens et antisens,

- gènes codant pour des ribozymes,
- c) des gènes à visée vaccinale
 - gènes codant pour des antigènes viraux (vaccination), par exemple:
gène codant pour la nucléoprotéine du virus de la grippe.

5 L'invention a également pour objet un complexe dans lequel:

- le polymère, notamment la polylysine présente un degré de polymérisation d'environ 15 à environ 900, de préférence 200,
- les fonctions NH_3^+ libres des motifs lysine étant substituées dans un rapport de 35% par des résidus histidyle et éventuellement par une molécule
- 10 constituant un signal de reconnaissance pour 1 à 50 résidus de lysine lorsque ladite molécule signal possède une affinité d'au moins 10^5 l mole^{-1} vis-à-vis du récepteur de la cellule que le complexe doit cibler ou éventuellement par 20 à 100 molécules de signal de reconnaissance pour 200 résidus de lysine lorsque ladite molécule signal possède une affinité inférieure à 10^5 l mole^{-1} vis-à-vis du
- 15 susdit récepteur,

- l'acide nucléique présente une masse moléculaire d'environ 10^6 à environ 10^8 , notamment de $3 \cdot 10^6$ à $30 \cdot 10^6$,

- le rapport entre le nombre moyen de paires de base de l'acide nucléique par molécule de motif de monomère, notamment la lysine est
- 20 d'environ 0,2 à environ 6, de préférence d'environ 0,4 à environ 0,6.

S'agissant des affinités :

- pour une molécule signal de très haute affinité vis-à-vis de son récepteur ($K_a > 10^7 \text{ l/mole}$), d'environ 0, 5 à 5, avantageusement 1 molécule pour environ 10 000 motifs monomères de polymère substitué soit 1 molécule pour
- 25 environ 50 molécules de polymère substitué;

- pour une molécule signal de haute affinité vis-à-vis de son récepteur (K_a entre 10^5 l/mole et 10^7 l/mole), d'environ 0, 5 à environ 10, avantageusement 1 molécule pour environ 200 motifs monomères de polymère substitué soit 1 molécule pour environ 1 molécule de polymère substitué;

- pour une molécule signal de moyenne affinité vis-à-vis de son récepteur ($K_a < 10^5 \text{ l/mole}$), d'environ 10 à environ 100, avantageusement 50 molécules pour environ 200 motifs monomères de polymère substitué soit 50 molécules pour environ 1 molécule de polymère substitué.
- 30

L'invention a également pour objet un conjugué polymérique chargé positivement, contenant des motifs portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

- 35

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ

45 %, notamment de 35 %, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose,

- 5 - les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :
- . ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,
 - . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,
 - 10 . ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,
- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique par la dissociation du complexe,
- 15 - les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:
- . ils comportent au moins un groupe hydroxyle,
 - . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,
 - 20 . les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés pouvant être substitués par au moins une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,
- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :
- 25 . soit par substitution de certaines fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ des lysines),
- . soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl), et notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés, entraînant une
 - 30 diminution de charge,
 - . soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),
 - . soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes
 - 35 cellulaires (par exemple histidine),
- sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30 % du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

L'invention concerne également un conjugué polymérique tel que défini ci-dessus ou contenant un groupement polymérique tel que défini ci-dessus.

Selon un mode de réalisation avantageux de l'invention, le conjugué polymérique est choisi parmi la polylysine histidylée substituée par du lactose, la polylysine histidylée substituée par un oligoside complexe tel que Lewis^b, la polylysine histidylée substituée par le peptide ANP ou la polylysine histidylée substituée par de la biotine.

La préparation des conjugués polymériques de l'invention peut se faire selon l'une des façons décrites dans les tableaux suivants :

Tableau I : Méthodes de préparation des conjugués polymériques avec des signaux de reconnaissance fixés sur certains motifs monomériques du polymère.

On a indiqué par 1, 2, 3 l'ordre d'introduction respectif des résidus responsables de la déstabilisation, de ceux responsables de la diminution de charge et des signaux de reconnaissance sur le polymère.

POLYMÈRE

méthode	résidus		
	responsables de la déstabilisation	responsables de la diminution de charge	signal de reconnaissance
I	1	-	2
II	2	-	1
III	1	2	3
IV	1	3	2
V	2	1	3
VI	3	1	2
VII	2	3	1
VIII	3	2	1

Tableau II : Méthodes de préparation des conjugués polymériques avec des signaux de reconnaissance fixés sur certains résidus responsables de la déstabilisation des membranes.

5 On a indiqué par 1, 2, 3 l'ordre d'introduction respectif des résidus responsables de la déstabilisation, de ceux responsables de la diminution de charge et des signaux de reconnaissance sur le polymère.

méthode	POLYMERE		
	résidus		
	responsables de la déstabilisation	responsables de la diminution de charge	signal de reconnaissance
IX	1	-	2
X	1	2	3
XI	1	3	2
XII	2	1	3

10 *Tableau III* : Méthodes de préparation des conjugués polymériques avec des signaux de reconnaissance fixés sur certains résidus responsables de la diminution de charge.

On a indiqué par 1, 2, 3 l'ordre d'introduction respectif des résidus responsables de la déstabilisation, de ceux responsables de la diminution de charge et des signaux de reconnaissance sur le polymère.

15

méthode	POLYMERE		
	résidus		
	responsables de la déstabilisation	responsables de la diminution de charge	signal de reconnaissance
XIII	2	1	3
XIV	3	1	2
XV	1	2	3

Les résidus responsables de la déstabilisation des membranes sont choisis parmi: histidine, 4-carboxyméthyl-imidazole, 3-(1-méthyl-imidazol-4yl)-alanine, 3-(1-méthyl-imidazol-4yl)-alanine, 2-carboxy-imidazole, histamine, acide 3-(imidazol-4yl)-L-lactique, 2-(1-méthyl-imidazol-4yl)-éthylamine, 2-(3-méthyl-imidazol-4yl)-éthylamine, β -alanyl-histidine, 7-chloro-4(amino-1-méthylbutylamino)-quinoline, N^4 -(7-chloro-4-quinoliny)-1,4-pentanediamine, 8-(4-amino-1-méthylbutylamino)-6-méthoxy-quinoline, N^4 -(6-méthoxy-8-quinoliny)-1,4-pentanediamine, acide quininique, acide quinoline carboxylique, acide ptéroïque, acide nicotinique, acide quinolinique.

Les résidus responsables de la diminution de charge sont choisis parmi: dihydroxypropionyle, érythronoyle, thréonoyle, ribonoyle, arabinoyle, xylonoyle, lyxonoyle, gluconoyle, galactonoyle, mannonoyle, glycoheptonoyle, glycooctonoyle.

Les signaux de reconnaissance sont choisis parmi : des osides, des oligosides, des peptides, des métabolites, des agonistes, des antagonistes.

A titre d'exemple nous décrivons différentes méthodes des tableaux :

1) Les signaux de reconnaissance sont fixés sur certains motifs monomériques du polymère après l'introduction des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires de la façon suivante :

A) Méthode I

polylysine nicotinylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. Par exemple, la polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissoute dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'acide nicotinique) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

b) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains groupements ϵ -aminés des résidus lysyles du polymère.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine nicotinylée, on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

Des osides simples sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ε-aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21: 871-878).

2) fixation d'oligosides.

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohyd. Letters 1, 269-275). Les glycopeptides sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ε-aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21 : 871-878).

polylysine histidylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH₃⁺ libre sont partiellement substitués par des résidus comportant une fonction permettant la fixation ultérieure d'autres molécules telles que celles qui constitueront un signal de reconnaissance, par exemple, après réaction en milieu organique avec un ester N-hydroxysuccinimide de l'acide dithiopyridine propionate ou de ses dérivés.

b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH₃⁺ libre sont ensuite partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires, par exemple, après réaction en milieu organique avec l'histidine dont le groupe αNH₃⁺ et le groupe NH du noyau imidazole sont protégées par du tertibutyloxycarbonyle en présence d'un agent de couplage tel que l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium. Après réaction et purification, les fonctions aminées des résidus histidyles du polymère obtenu sont déprotégées.

c) Les signaux de reconnaissance sont liés aux groupements dithiopyridyles du polymère.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine histidylée, on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

Les osides simples dérivés en glycopeptides avec une fonction dithiopyridyle (pyroglutamyl-NH-(CH₂)₂-S-S-pyridine) selon une méthode

décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275) sont réduits et fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur les fonctions dithiopyridyles du polymère.

2) fixation d'oligosides

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis dérivés en glycopeptides avec une fonction dithiopyridyle (pyroglutamyl-NH-(CH₂)₂-S-S-pyridine) selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275) sont réduits et fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur les fonctions dithiopyridyles du polymère.

B) Méthode III

polylysine nicotinylée et gluconoylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH₃⁺ libre sont partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. Par exemple la polylysine gluconoylée est dissoute dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'acide nicotinique) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH₃⁺ encore libre sont ensuite partiellement substitués par des résidus non chargés entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine) et d'un acide organique hydroxylé activé (notamment la δ -gluconolactone).

c) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains groupements ϵ -aminés des résidus lysyles du polymère.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine histidylée, on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

Des osides simples sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont
5 fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine
comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21:
871-878).

2) fixation d'oligosides.

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou
10 tétraantennés ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates
de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet
Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R.
1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs
applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid
15 conjugates. Carbohyd. Letters 1:69-275). Les glycopeptides sous la forme de
dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées
des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans
Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21:871-878).

C) Méthode V

polylysine gluconoylée et histidylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+
libre sont partiellement substitués par des résidus comportant une fonction
permettant la fixation ultérieure d'autres molécules. S'agissant de la fixation de
25 signaux de reconnaissance, par exemple un sel de polylysine (notamment sous
forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment
le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la
diisopropyléthylamine) et de l'ester N-hydroxysuccinimide de l'acide
dithiopyridine propionate ou de ses dérivés.

b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+
encore libre sont ensuite partiellement substitués par des résidus non chargés
entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus
entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment
sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique
35 (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la
diisopropyléthylamine) et d'un acide organique hydroxylé activé (notamment la
 δ -gluconolactone).

c) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ encore libre sont ensuite partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. S'agissant de la fixation de résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'histidine dont le groupe αNH_3^+ et le groupe NH du noyau imidazole sont protégées par du tertibutyloxycarbonyl) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium). Après purification, les fonctions aminées protégées des résidus histidyle sont déprotégées.

d) Les signaux de reconnaissance sont liés aux groupements dithiopyridyles du polymère.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine histidylée, on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

Les osides simples dérivés en glycopeptides avec une fonction dithiopyridyle (pyroglutamyl-NH-(CH₂)₂-S-S-pyridine) selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275) sont réduits et fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur les fonctions dithiopyridyles du polymère.

2) fixation d'oligosides

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis dérivés en glycopeptides avec une fonction dithiopyridyle (pyroglutamyl-NH-(CH₂)₂-S-S-pyridine) selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275) sont réduits et fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur les fonctions dithiopyridyles du polymère.

polylysine gluconoylée et nicotinylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ encore libre sont partiellement substitués par des résidus non chargés entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine) et d'un acide organique hydroxylé activé (notamment la δ -gluconolactone).

b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont ensuite partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. Par exemple la polylysine gluconoylée est dissoute dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'acide nicotinique) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

c) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains groupements ϵ -aminés des résidus lysyles du polymère.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine histidylée, on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

Des osides simples sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21: 871-878).

2) fixation d'oligosides.

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohyd. Letters 1:269-275). Les glycopeptides sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21:871-878).

II) Les signaux de reconnaissance sont fixés sur certains motifs monomériques du polymère avant l'introduction des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires de la façon suivante :

5 A) Méthode II

polylysine nicotinylée

Ces substitutions suivent l'un quelconque des protocoles connus de l'homme de l'art.

10 a) A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) dissoute dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

15 Des osides simples sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21: 871-878).

2) fixation d'oligosides.

20 Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohyd. Letters 1, 269-275). Les glycopeptides sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21:871-878).

30 b) S'agissant de la fixation des résidus entraînant la déstabilisation des membranes, par exemple la polylysine substituée par des osides ou des oligosides est dissoute dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'acide nicotinique) et d'un agent de couplage
35 (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

B) Méthode VI

polylysine gluconoylée et nicotinylée

Ces substitutions suivent l'un quelconque des protocoles connus de l'homme de l'art.

5 a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ encore libre sont partiellement substitués par des résidus non chargés entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le

10 diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine) et d'un acide organique hydroxylé activé (notamment la δ -gluconolactone).

b) A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine gluconoylée dissoute dans un solvant organique (notamment le

15 diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), on indique ci-après la fixation d'osides ou d'oligosides.

1) fixation d'osides.

Des osides simples sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine

20 comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21: 871-878).

2) fixation d'oligosides.

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates

25 de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohyd. Letters 1:269-275). Les glycopeptides sous la forme de

30 dérivés phénylisothiocyanates sont fixés sur certaines fonctions ϵ -aminées des résidus lysyles libres de la polylysine comme précédemment décrit dans Midoux *et al.*, (Nucleic Acids Res. 1993, 21:871-878).

c) S'agissant de la fixation des résidus entraînant la déstabilisation des membranes, par exemple la polylysine substituée par des osides ou des

35 oligosides est dissoute dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'acide nicotinique) et d'un agent de couplage

(notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

III) les signaux de reconnaissance sont fixés sur certains résidus déstabilisants.

5 A) Méthode IX

polylysine histidylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. Par exemple, après réaction en milieu organique
10 avec l'histidine dont le groupe NH_3^+ et le groupe NH du noyau imidazole sont protégées par du tertibutyloxycarbonyle en présence d'un agent de couplage tel que l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium. Après réaction et purification, les fonctions aminées des résidus histidyle du polymère obtenu sont déprotégées.

15 b) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains groupements NH_3^+ des résidus entraînant une déstabilisation des membranes.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine histidylée, on indique ci-après la fixation d'oligosides.

20 Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides de types triantennaire ou tétraantennaire ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de
25 préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohyd. Letters 1:269-275). Les glycopeptides sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur certaines fonctions NH_2 des résidus histidyles. A ce pH, la fixation sur les NH_3^+ lysines est très faible, voire impossible.

B) Méthode XII

30 polylysine gluconoylée et histidylée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus non chargés entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme
35 de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine) et d'un acide organique hydroxylé activé (notamment la δ -gluconolactone).

b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ encore libre sont ensuite partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. S'agissant de la fixation de résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment l'histidine dont le groupe αNH_3^+ et le groupe NH du noyau imidazole sont protégées par du tertibutyloxy-carbonyl) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium). Après purification, les fonctions aminées protégées des résidus histidyles sont déprotégées.

c) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains groupements NH_3^+ des résidus entraînant une déstabilisation des membranes.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine histidylée, on indique ci-après la fixation d'oligosides.

Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis sont obtenus sous forme de dérivés phénylisothiocyanates de glycopeptides selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275). Les glycopeptides sous la forme de dérivés phénylisothiocyanates sont fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur certaines fonctions αNH_2 des résidus histidyles ; à ce pH, la fixation sur les NH_3^+ lysines est très faible, voire impossible.

C) Méthode IX

polylysine imidazolée

a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. S'agissant de la fixation de résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment le 4-carboxyméthyl-imidazole) et d'un agent

de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

b) Les signaux de reconnaissance sont liés sur certains noyaux imidazole des résidus entraînant une déstabilisation des membranes.

5 A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine imidazolée, on indique ci-après la fixation de peptides ou des glycopeptides.

Les résidus imidazole peuvent être facilement alkylés en milieu neutre par des composés possédant un groupement activé tel que par exemple, 10 l'iodoacétamide ou ses dérivés ; ceci est connu depuis les travaux de Korman S. et Clarke H.T. en 1956 (J. Biol. Chem. 113:133). L'alkylation des imidazoles par un dérivé de l'iodoacétamide s'effectue à pH voisin de la neutralité, 7,0 par exemple. A ce pH, les groupes ϵ -aminés de la lysine ne sont pas affectés, ils le seraient à pH beaucoup plus alcalin 9 ou au delà. Les signaux de reconnaissance 15 de nature peptidique ou glycopeptidique (Monsigny *et al.*, Brevet Français 9407738. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications et Sdiqui *et al.*, 1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275) peuvent être facilement substitués par un groupement iodoacétamide. Les dérivés du type ICH_2CONHR : $\text{I-CH}_2\text{-CO-NH-peptide}$ ou $\text{I-CH}_2\text{-CO-NH-glycopeptide}$, sont fixés en milieu aqueux tamponné à pH neutre sur l'azote 3 et avec une efficacité moindre sur l'azote 1, conduisant à des dérivés *N*-carboxyméthyl stables. On peut également utiliser 20 des dérivés du bromoacétamide qui sont également d'excellents réactifs pour alkyler des résidus imidazole (voir par exemple Henrikson *et al.*, 1965 J. Biol. Chem. 240:2921). Ce type de substitution, sous réserve de substituer un faible nombre de résidus imidazole par des signaux de reconnaissance ayant une haute affinité suffisante pour leur récepteur, ne fait pas perdre au polymère substitué par des résidus imidazole sa capacité destabilisatrice des membranes à pH légèrement acide.

30 IV) Les signaux de reconnaissance sont fixés sur certains résidus neutralisants.

A) Méthode XIII

polylysine gluconoylée et imidazolée

35 a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus non chargés entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le

diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine) et par deux acides organiques hydroxylés activés (notamment la 6-désoxy-6-iodo- δ -gluconolactone pour une part et la δ -gluconolactone pour 10 à 50 parts).

- 5 b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. S'agissant de la fixation de résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant
- 10 organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment le 4-carboxyméthyl-imidazole) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).

- 15 c) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains des résidus neutralisants.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine gluconoylée et histidylée, on indique ci-après la fixation d'oligosides.

- 20 Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis dérivés en glycopeptides avec une fonction dithiopyridyle (pyroglutamyl- $\text{NH}-(\text{CH}_2)_2\text{-S-S-pyridine}$) selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-
- 25 amino acid conjugates. Carbohydr. Letters 1:269-275) sont réduits par le triscarboxyéthylphosphine en milieu neutre (pH voisin de 7,0) par exemple et fixés en milieu aqueux tamponné à pH légèrement alcalin (aux environs de pH 8,5) sur les résidus 6-désoxy-6-iodo-gluconoyle du polymère. Ce type de substitution, sous réserve de substituer un faible nombre de résidus imidazole
- 30 par des signaux de reconnaissance ayant une haute affinité pour leur récepteur, ne fait pas perdre au polymère substitué par des résidus imidazole sa capacité déstabilisatrice des membranes à pH légèrement acide.

B) Méthode XIII

polylysine gluconoylée et imidazolée

- 35 a) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3^+ libre sont partiellement substitués par des résidus non chargés entraînant une diminution de charge. S'agissant de la fixation des résidus entraînant la diminution de charge, par exemple un sel de polylysine (notamment sous forme

de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine) et par deux acides organiques hydroxylés activés (notamment la 6-bromoacétamido-L-gulono-1,5 lactone pour une part et la
5 δ-gluconolactone pour 10 à 50 parts). La 6-bromoacétamido-L-gulono-1,5 lactone est obtenue après réduction par le cyanoborohydrure de l'imine obtenue en mélangeant une solution ammoniacale (NH_4OH ou $(\text{NH}_4)_2\text{CO}_3$) et une solution d'acide uronique, l'acide glucuronique par exemple, puis par acylation de l'amine par un bromoacétate activé, par exemple l'anhydride bromoacétique
10 ou le bromo acétate de succinimidyle.

b) les motifs monomères du polymère comportant une fonction NH_3+ libre sont partiellement substitués par des résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires. S'agissant de la fixation de résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires, par exemple un sel de polylysine
15 (notamment sous forme de *p*-toluène sulfonate) est dissous dans un solvant organique (notamment le diméthylsulfoxyde) en présence d'une base (notamment la diisopropyléthylamine), de molécules entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (notamment le 4-carboxyméthyl-imidazole) et d'un agent de couplage (notamment l'hexafluorophosphate de benzotriazolyl-N-oxytrisdiméthylaminophosphonium).
20

c) Les signaux de reconnaissance sont liés à certains des résidus neutralisants.

A titre d'exemple de fixation des signaux de reconnaissance sur la polylysine gluconoylée et histidylée, on indique ci-après la fixation d'oligosides.

25 Les oligosides complexes tels que les asialo-oligosides bi-, tri- ou tétraantennés ou Lewis dérivés en glycopeptides avec une fonction dithiopyridyle (*pyroglutamyl*- $\text{NH}-(\text{CH}_2)_2\text{-S-S-pyridine}$) selon une méthode décrite dans Monsigny *et al.*, (Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. 1994 Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de
30 préparation et leurs applications) et Sdiqui *et al.*, (1995 New synthesis of glyco-amino acid conjugates. Carbohyd. Letters 1:269-275) sont réduits par le triscarboxyéthylphosphine en milieu neutre (pH voisin de 7,0) par exemple et fixés en milieu aqueux tamponné à pH légèrement alcalin (aux environs de pH 8,5) sur les résidus bromoacétamido gulonyle du polymère. Ce type de
35 substitution, sous réserve de substituer un faible nombre de résidus imidazole par des signaux de reconnaissance ayant une haute affinité pour leur récepteur, ne fait pas perdre au polymère substitué par des résidus imidazole sa capacité déstabilisatrice des membranes à pH légèrement acide.

Le complexe acide nucléique/conjugué polymérique est obtenu en mélangeant une solution de l'acide nucléique concerné et une solution du conjugué polymérique. De préférence, lesdites solutions sont préparées à partir du sérum physiologique ou d'un tampon ou d'un milieu cytocompatible.

5 Selon un mode de réalisation avantageux de l'invention, on utilise un complexe tel que décrit ci-dessus ou un conjugué tel que décrit ci-dessus pour la transfection *in vitro*, *ex vivo* ou *in vivo* de cellules à l'aide d'un gène, notamment ceux définis précédemment.

10 Selon un mode de réalisation avantageux de l'invention, on utilise un complexe ou un conjugué tels que décrits ci-dessus, se caractérisant en ce que les cellules sont choisies parmi:

- des cellules souches hématopoïétiques;
- des cellules dendritiques;
- cellules du foie;
- 15 - cellules des muscles squelettiques;
- cellules de la peau:
 - . fibroblastes,
 - . kératinocytes,
 - . cellules dendritiques,
 - 20 . mélanocytes.
- cellules des parois vasculaires;
 - . endothéliales;
 - . musculaires lisses;
- cellules épithéliales des voies aériennes;
- 25 - cellules du système nerveux central;
- cellules cancéreuses;
- cellules du système immunitaire, telles que des lymphocytes, des macrophages, des cellules NK etc...

30 Selon un mode de réalisation avantageux de l'invention, la méthode de transfection *in vitro* ou *ex vivo*, se caractérise en ce que l'on met en présence un complexe tel que décrit précédemment dans un milieu contenant des cellules à transfecter, dans des conditions telles qu'il y a:

- passage du complexe à partir du milieu dans le cytoplasme des cellules,
- 35 - relargage de l'acide nucléique impliqué dans le susdit complexe dans le cytosol et/ou le noyau des cellules,
- transcription et expression de l'acide nucléique dans les cellules transfectées,

- expression de la protéine correspondant au gène transfecté.

L'invention concerne également une composition pharmaceutique, qui se caractérise en ce qu'elle comprend à titre de substance active, l'un au moins des complexes tels que décrits ci-dessus, ou l'un au moins des conjugués tels que décrits ci-dessus, en association avec un véhicule pharmaceutiquement acceptable.

Selon un mode de réalisation avantageux de l'invention, on utilise un complexe tel que décrit ci-dessus ou un conjugué tel que décrit ci-dessus pour la préparation d'un médicament destiné par exemple au traitement de déficience métabolique congénitale ou acquise, ou au traitement de tumeurs, ou pour la préparation d'un vaccin, par exemple vaccin contre la grippe.

L'invention a également pour objet une trousse ou un kit comprenant:

- un conjugué polymérique tel que décrit ci-dessus, tel que la polylysine, substituée par un résidu entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, ce conjugué polymérique étant apte à comporter éventuellement un signal de reconnaissance, lequel est préalablement fixé ou non sur le susdit conjugué polymérique, ledit signal de reconnaissance étant fonction de la cellule à cibler,

- éventuellement un plasmide contenant au moins un gène à transférer, et éventuellement le système de régulation de l'expression du susdit gène,

- des réactifs permettant la fixation éventuelle du signal de reconnaissance sur le susdit conjugué polymérique,

- des réactifs permettant la formation d'un complexe tel que décrit ci-dessus, ou entre le conjugué polymérique et le gène à transférer, ou entre le conjugué polymérique et un plasmide contenant le gène à transférer,

- des réactifs permettant la transfection de la cellule par le susdit complexe.

DESCRIPTION DES FIGURES :

Figure 1

Elle représente un fragment de polylysine (DP 190) partiellement substituée par des résidus histidyle.

Figure 2

Elle représente le spectre RMN à 300 MHz dans D₂O de la polylysine (DP 190) substituée par 70 résidus histidyle :

1,28 à 1,88 ppm : 6 protons des carbones 3, 4 et 5 des lysines substituées ou non substituées.

2,39 ppm : protons du groupe CH₃ du *p*-toluène sulfonate

2,75 ppm : trace de DMSO

5 2,99 ppm : 2 protons du carbone 6 d'un résidu lysyle non substitué

3,15 ppm : 2 protons du carbone 6 d'un résidu lysyle substitué

3,35 ppm : 2 protons du carbone 9 d'un résidu histidyle

4,36 ppm : 2 protons des carbones 2 et 8

4,78 ppm : pic de l'eau

10 7,36 ppm : 2 protons (doublet, constante de couplage en ortho = 7,97 Hz) des protons des carbones 2 et 6 du cycle aromatique du *p*-toluène sulfonate

7,42 ppm : 1 proton du carbone 11 d'un résidu histidyle

7,71 ppm : 2 protons (doublet, constante de couplage en ortho = 8,01 Hz) des protons des carbones 3 et 5 du cycle aromatique du *p*-toluène sulfonate

15 8,7 ppm : 1 proton du carbone 12 d'un résidu histidyle.

Figure 3

Elle concerne la préparation de la polylysine (DP 190) partiellement substituée par 70 résidus histidyle.

20 La poly-L-lysine sous forme bromhydrate (masse moléculaire moyenne 40 000 ; degré de polymérisation moyen 190) (1 g dans 200 ml H₂O) provenant de chez Bachem Feinchemikalien (Budendorf, Suisse) est d'abord passée sur une colonne échangeuse d'anions (Dowex 2 x 8, forme OH⁻ ; 35 x 2,5 cm) dans le but d'enlever le bromure qui est toxique pour les cellules. La solution de
25 polylysine est neutralisée avec une solution d'acide *p*-toluène sulfonique à 10% dans l'eau puis lyophilisée.

La polylysine est partiellement substituée avec des résidus histidyle comme suit : la polylysine sous forme *p*-toluène sulfonate (50 mg ; 0,96 μmoles) dissoute dans 3 ml de DMSO (diméthylsulfoxyde) en présence de
30 diisopropyléthylamine (42 μl ; 288 μmoles), est mise à réagir pendant 24 heures à 20°C avec 32 mg de (Boc)His(Boc)-OH (96 μmoles) en présence de 43 mg d'hexafluorophosphate de benzotriazolyl N-oxytrisdiméthylaminophosphonium (BOP) (97 μmoles). Les résidus histidyle sont ensuite déprotégés en présence de 20 ml d'un mélange eau et acide trifluoroacétique (TFA) (50/50 V/V) pendant
35 24 heures à 20°C. L'eau et le TFA sont éliminés par évaporation sous pression réduite. Le polymère est précipité en ajoutant 10 volumes d'isopropanol. Après centrifugation (1800 g x 15 minutes), le culot est lavé avec de l'isopropanol et récupéré après une nouvelle centrifugation. Le culot est repris dans l'eau

distillée et la solution est lyophilisée. Le nombre x de résidus histidyle fixé par molécule de polylysine est déterminé par RMN du proton comme suit :

$$x = 6(h_{g.7} / h_{Lys})DP$$

où $h_{g.7}$ est l'intégrale du pic à 8,7 ppm correspondant au proton du carbone 12 d'un résidu histidyle, h_{Lys} est l'intégrale des pics entre 1,28 et 1,88 ppm correspondant aux 6 protons des carbones 3, 4 et 5 des résidus lysine et DP est le degré de polymérisation de la polylysine (DP = 190). Le nombre de résidus histidyle fixé par molécule de polylysine est x , $x = 70$ dans la préparation décrite ci-dessus.

Figure 4

Elle représente le transfert de gènes dans les cellules HepG2 en utilisant la polylysine (DP 190) partiellement substituée par des résidus histidyle (HisPLK).

Les complexes ADN/HisPLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μ g dans 0,7 ml de DMEM) et la polylysine substituée par 70 résidus histidyle (40 μ g dans 0,3 ml de DMEM). Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée avec 5% de sérum bovin foetal. Les complexes ADN/pLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μ g dans 0,7 ml de DMEM) et la polylysine (5 μ g dans 0,3 ml de DMEM). Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée avec 5% de sérum bovin foetal et éventuellement avec 100 μ M de chloroquine (+ chloro) ou 20 μ M d'un peptide fusiogène (+ E5CA) (GLFEAIAEFIEGGWEGLIEGCA). Le milieu dans lequel les cellules HepG2 (3 x 10⁵ cellules/4 cm²) ont poussé pendant 24 heures, est éliminé et remplacé par une solution (1 ml) contenant un complexe ADN/polymère (5 μ g/ml d'ADN). Après 4 heures d'incubation à 37°C, le milieu des cellules est de nouveau éliminé et les cellules sont incubées dans du milieu de culture en présence de 10% de sérum bovin foetal. L'expression du gène de la luciférase a été déterminée 48 heures après la transfection, en mesurant, pendant 4 secondes la luminescence émise (RLU : valeurs relatives de la lumière émise exprimées en unités arbitraires) dans les lysats cellulaires.

Dans ces conditions, 1 pg/ml de luciférase produit 2000 RLU.

En allant de gauche à droite sur l'axe des abscisses, le premier rectangle correspond au complexe ADN/polylysine histidylée, le deuxième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine, le troisième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine additionné de chloroquine, le quatrième rectangle

correspond au complexe ADN/polylysine additionné du peptide fusiogène E5CA.

En encadré : variation de l'efficacité de transfection en fonction de la quantité de plasmide.

5

Figure 5

Elle concerne le transfert de gènes dans les cellules HepG2 en utilisant la polylysine (DP 190) partiellement substituée par des résidus histidyle. Elle représente l'influence du nombre de résidus histidyle fixé par molécule de polylysine sur l'efficacité de la transfection.

10

En allant de gauche à droite sur l'axe des abscisses, le premier rectangle correspond au complexe ADN/polylysine non substitué, le deuxième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine substitué par 19 résidus d'histidyle, le troisième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine substitué par 30 résidus d'histidyle, le quatrième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine substitué par 46 résidus d'histidyle, le cinquième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine substitué par 63 résidus d'histidyle, le sixième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine substitué par 70 résidus d'histidyle et le septième rectangle correspond au complexe ADN/polylysine substitué par 84 résidus d'histidyle.

15

20

Les complexes ADN/HisPLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μ g dans 0,7 ml de DMEM) et la polylysine substituée par un nombre variable de résidus histidyle (40 μ g dans 0,3 ml de DMEM). Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée avec du sérum bovin foetal (concentration finale 10%). Le milieu dans lequel les cellules HepG2 (3×10^5 cellules/4 cm²) ont poussé pendant 24 heures, est éliminé et remplacé par une solution (1 ml) contenant un complexe ADN/polymère (5 μ g/ml d'ADN). Après 4 heures d'incubation à 37°C, le milieu des cellules est de nouveau éliminé et les cellules sont incubées dans du milieu de culture en présence de 10% de sérum bovin foetal. L'expression du gène de la luciférase a été déterminée 48 heures après la transfection, en mesurant, pendant 4 secondes, la luminescence émise (RLU : valeurs relatives de la lumière émise exprimées en unités arbitraires) dans les lysats cellulaires.

25

30

35

Dans ces conditions, 1 pg/ml de luciférase produit 2000 RLU.

Figure 6

Elle concerne le transfert de gènes dans les cellules HOS en utilisant la polylysine (DP 190) partiellement substituée par des résidus histidyle. Elle représente l'influence sur l'efficacité de la transfection du rapport ADN/polymère (exprimé sur les abscisses en μg de polymère pour 10 μg d'ADN) dans les complexes pCMVLUC/His₈₄pLK.

Les complexes ADN/His₈₄pLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μg dans 0,7 ml de DMEM) et différentes quantités de polylysine substituée par 84 résidus histidyle dans 0,3 ml de DMEM. Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée avec 1% de sérum bovin foetal. Le milieu dans lequel les cellules HOS (2×10^5 cellules/4 cm^2) ont poussé pendant 24 heures est éliminé et remplacé par une solution (1 ml) contenant un complexe ADN/polymère (5 $\mu\text{g}/\text{ml}$ d'ADN). Après 4 heures d'incubation à 37°C, le milieu des cellules est de nouveau éliminé et les cellules sont incubées dans du milieu de culture en présence de 10% de sérum bovin foetal. L'expression du gène de la luciférase a été déterminée 48 heures après la transfection, en mesurant pendant 4 secondes la luminescence émise (RLU : valeurs relatives de la lumière émise exprimées en unités arbitraires) dans les lysats cellulaires.

Dans ces conditions, 1 pg/ml de luciférase produit 2000 RLU.

Figure 7

Elle concerne le transfert de gènes dans les cellules HepG2 en utilisant la polylysine (DP 190) partiellement substituée par des résidus histidyle. Elle représente l'influence du temps d'incubation (exprimé en heures sur les abscisses) des complexes pCMVLUC/His₇₀pLK avec les cellules sur l'efficacité de la transfection. Les complexes ADN/His₇₀pLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μg dans 0,7 ml de DMEM) et la polylysine substituée par 70 résidus histidyle (40 μg dans 0,3 ml de DMEM). Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée à 10% avec du sérum bovin foetal. Le milieu dans lequel les cellules HepG2 (3×10^5 cellules/4 cm^2) ont poussé pendant 24 heures est éliminé et remplacé par une solution (1 ml) contenant un complexe ADN/polymère (5 $\mu\text{g}/\text{ml}$ d'ADN). Après les différents temps d'incubation à 37°C, le milieu des cellules est de nouveau éliminé et les cellules sont incubées dans du milieu de culture en présence de 10% de sérum bovin foetal. L'expression du gène de la luciférase a été déterminée 48 heures après la transfection, en mesurant, pendant 4 secondes la luminescence émise (RLU : valeurs relatives de la lumière émise exprimées en unités arbitraires) dans les lysats cellulaires.

Dans ces conditions, 1 pg/ml de luciférase produit 2000 RLU.

Figure 8

Elle concerne le transfert de gènes dans les cellules HepG2 en utilisant la polylysine (DP 190) partiellement substituée par des résidus histidyle. Elle représente l'influence sur l'efficacité de la transfection de la quantité de sérum bovin foetal (exprimé sur l'axe des abscisses en % de sérum dans le milieu utilisé) présent pendant l'incubation des complexes pCMVLUC/His70pLK avec les cellules. Les complexes ADN/HispLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μ g dans 0, 7 ml de DMEM) et la polylysine substituée par 70 résidus histidyle (40 μ g dans 0, 3 ml de DMEM). Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée avec différentes quantités de sérum bovin foetal. Le milieu dans lequel les cellules HepG2 (3×10^5 cellules/4 cm²) ont poussé pendant 24 heures, est éliminé et remplacé par une solution (1 ml) contenant un complexe ADN/polymère (5 μ g/ml d'ADN). Après 4 heures d'incubation à 37°C, le milieu des cellules est de nouveau éliminé et les cellules sont incubées dans du milieu de culture en présence de 10% de sérum bovin foetal. L'expression du gène de la luciférase a été déterminée 48 heures après la transfection, en mesurant, pendant 4 secondes la luminescence émise (RLU : valeurs relatives de la lumière émise exprimées en unités arbitraires) dans les lysats cellulaires.

Dans ces conditions, 1 pg/ml de luciférase produit 2000 RLU.

Figure 9

Elle concerne le transfert de gènes dans différentes lignées cellulaires en utilisant la polylysine (DP 190) substituée par 84 résidus histidyle. Les complexes ADN/HispLK sont formés en mélangeant le plasmide pCMVLUC (10 μ g dans 0, 7 ml de DMEM) et de la polylysine substituée par 84 résidus histidyle dans 0, 3 ml de DMEM. Après 30 minutes à 20°C, la solution contenant les complexes est diluée une fois avec du DMEM et complétée à 10% avec du sérum bovin foetal. Le milieu dans lequel les cellules ($2-3 \times 10^5$ cellules/4 cm²) ont poussé pendant 24 heures, est éliminé et remplacé par une solution contenant un complexe ADN/polymère (5 μ g/ml d'ADN). Après 4 heures d'incubation à 37°C, le milieu des cellules est de nouveau éliminé et les cellules sont incubées dans du milieu de culture en présence de 10% de sérum bovin foetal. L'expression du gène de la luciférase a été déterminée 48 heures après la transfection, en mesurant, pendant 4 secondes la luminescence émise (RLU : valeurs relatives de la lumière émise exprimées en

unités arbitraires) dans les lysats cellulaires. HepG2 = lignée de cellules dérivant d'un hépatocarcinome humain ; HOS = lignée de cellules dérivant d'un ostéosarcome humain ; MCF-7 ; lignée de cellules dérivant d'un adénocarcinome humain ; B16 = lignée de cellules dérivant d'un mélanome murin ; COS =
5 lignée de cellules dérivant de cellules de reins de singe transformées par SV40 ; Rb1 = lignée de cellules dérivant de cellules musculaires lisses d'aorte de lapin ; HeLa = lignée de cellules épithéloïdes humaines ; 16 HBE = lignée de cellules épithéliales des voies respiratoires humaines normales ; Σ CFTE =
10 lignée de cellules épithéliales des voies respiratoires humaines déficientes pour le gène responsable de la mucoviscidose (CFTR).

Préparation de la polylysine histidylée substituée par le lactose

- préparation de la polylysine substituée par des groupements thiol activés

La polylysine sous forme hydrobromide (masse moléculaire moyenne
15 40 000 ; degré de polymérisation moyen 190) (1 g dans 200 ml H₂O) provenant de chez Bachem Feinchemikalien (Budendorf, Suisse) est d'abord passée sur une colonne échangeuse d'anions (Dowex 2 x 8, forme OH⁻ ; 35 x 2,5 cm) dans le but d'enlever le bromure qui est toxique pour les cellules. La solution de polylysine est neutralisée avec une solution d'acide *p*-toluène sulfonique à 10%
20 dans l'eau puis lyophilisée.

La polylysine *p*-toluène sulfonate (50 mg ; 0,91 μ mol) est dissoute dans 2 ml de DMSO et mise à réagir à 20°C pendant 12 h avec l'ester N-hydroxysuccinimide du 4-carbonyl- α -méthyl- α -(2-pyridinyldithio) toluène (SMPT, Pierce, USA) (5,3 mg ; 13,6 μ mol). La polylysine substituée par des
25 groupes carbonyl α -méthyl- α -(2-pyridinyldithio)toluène (=MPT-pLK) est précipité en ajoutant 10 volumes d'isopropanol. Après centrifugation (1800 g x 15 minutes), le culot est lavé avec de l'isopropanol et récupéré après une nouvelle centrifugation. Le culot est repris dans l'eau distillée et la solution est lyophilisée. Le nombre moyen de molécules de MPT lié par molécule de
30 polylysine est déterminé par absorbance à 343 nm de la pyridine thione (ϵ = 8080 M⁻¹ x cm⁻¹) libérée par réduction quantitative de la liaison disulfure à l'aide de (TCEP : tris-carboxyéthylphosphine) : le nombre moyen de MPT par molécule de polylysine est 10.

- préparation de la polylysine histidylée substituée par des groupements thiol activés.

35

La polylysine sous forme *p*-toluène sulfonate substituée par 10 résidus MPT (50 mg ; 0,96 μ moles) dissoute dans 3 ml de DMSO (dimethylsulfoxyde) en présence de diisopropyléthylamine (42 μ l ; 288 μ moles), est mise à réagir

pendant 24 heures à 20°C avec 32 mg de (Boc)His(Boc)-OH (80 μ moles) en présence de 43 mg d'hexafluorophosphate de benzotriazolyl N-oxytris-diméthylaminophosphonium (BOP) (97 μ moles). Les résidus histidyle sont ensuite déprotégés en présence de 20 ml d'un mélange eau et acide trifluoroacétique (TFA)(50/50 V/V) à 50% pendant 24 heures à 20°C. L'eau et le TFA sont éliminés par évaporation sous pression réduite. Le polymère est précipité en ajoutant 10 volumes d'isopropanol. Après centrifugation (1800 g x 15 minutes), le culot est lavé avec de l'isopropanol et récupéré après une nouvelle centrifugation. Le culot est repris dans l'eau distillée et la solution est lyophilisée. Le nombre de résidus histidyle fixé par molécule de polylysine, déterminé par RMN du proton est 60.

- réduction du dithiopyridyle

L'oligoside est d'abord transformé en glycopeptide selon une méthode décrite dans la demande de Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. (1994) Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications).

Le glycopeptide est fixé sur la polylysine partiellement histidylée via un pont disulfure.

Le Gal β 4Glc β -pyroglutamyl-NH-(CH₂)₂-S-S-pyridine (3 μ mol) est traité par 3,5 μ mol de TCEP (tris-carboxyéthylphosphine) dans un tampon phosphate de sodium 0,1 M à pH 7 (1 ml), pendant 1 h à 20°C. Cette solution est ajoutée à la polylysine partiellement histidylée substituée par 10 résidus MPT (10 mg ; 0,2 μ moles) dissoute dans le tampon phosphate de sodium 0,1 M à pH 7 (1 ml). Après 1 h à 20°C, le polymère est précipité par addition de 10 volumes d'isopropanol. Le précipité est récupéré après centrifugation (1 800 g, 15 min) et lavé dans l'isopropanol puis dissous dans l'eau et lyophilisé.

Le rendement de la réaction de couplage dans les conditions utilisées est égal ou supérieur à 90%.

Préparation de la polylysine histidylée et substituée par un oligoside complexe : le Lewis^b

Exemple du Lewis^b = Fuca α 4(Fuca α 2Gal β 3)GlcNAc β 3Gal β 4Glc

Les oligosides complexes ayant un résidu glucose (Glc) ou N-acétyl glucosamine (GlcNAc) en position réductrice sont d'abord transformés en glycopeptides selon une méthode décrite dans la demande de Brevet Français 9407738 (Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. (1994)

Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications).

Les oligosides complexes sont fixés sur la polylysine partiellement histidylée selon une liaison du glycopeptide à la polylysine histidylée via un pont disulfure.

L'oligoside $\text{Fu}\alpha 4(\text{Fu}\alpha 2\text{Gal}\beta 3)\text{GlcNAc}\beta 3\text{Gal}\beta 4\text{Glc}$ est dérivé en glycopeptide $\text{Fu}\alpha 4(\text{Fu}\alpha 2\text{Gal}\beta 3)\text{GlcNAc}\beta 3\text{Gal}\beta 4\text{Glc}\beta$ -pyroglutamyl-R. Le groupe carboxylique du pyroglutamyle est substitué par une fonction dithiopyridine pour donner le glycopeptide : $\text{Fu}\alpha 4(\text{Fu}\alpha 2\text{Gal}\beta 3)\text{GlcNAc}\beta 3\text{Gal}\beta 4\text{Glc}\beta$ -pyroglutamyl-NH-(CH₂)₂-S-S-pyridine (demande de Brevet Français 9407738 : Monsigny, M., Sdiqui, N., Roche, A.C. and Mayer, R. (1994) Nouveaux dérivés d'oligosides, leur procédé de préparation et leurs applications et Quétard *et al.*, Simple synthesis of novel glycosynthons for glycoconjugate preparation : oligosylpyroglutamyl derivatives, en préparation).

-réduction du glycopeptide

Le glycopeptide (2 μmol) est traité par 2,2 μmole de TCEP (tris-carboxyéthylphosphine) dans un tampon phosphate de sodium 0,1 M à pH 7 (1 ml), pendant 1 h à 20°C. Cette solution est ajoutée à la polylysine partiellement histidylée substituée par 10 résidus MPT (10 mg ; 0,2 μmoles) dissoute dans le tampon phosphate de sodium 0,1 M à pH 7 (1 ml). Après 1 h à 20°C, le polymère est précipité par addition de 10 volumes d'isopropanol. Le précipité est récupéré après centrifugation (1 800 g, 15 min) et lavé dans l'isopropanol puis dissous dans l'eau et lyophilisé.

Le rendement de la réaction de couplage dans les conditions utilisées est égal ou supérieur à 90%.

Préparation de la polylysine histidylée substituée par le peptide ANP

- préparation de la polylysine substituée par des groupements thiol activés

La polylysine sous forme bromhydrate (masse moléculaire moyenne 40 000 ; degré de polymérisation moyen 190) (1 g dans 200 ml H₂O) provenant de chez Bachem Feinchemikalien (Budendorf, Suisse) est d'abord passée sur une colonne échangeuse d'anions (Dowex 2 x 8, forme OH⁻ ; 35 x 2,5 cm) dans le but d'enlever le bromure qui est toxique pour les cellules. La solution de polylysine est neutralisée avec une solution d'acide *p*-toluène sulfonique à 10% dans l'eau puis lyophilisée.

La polylysine *p*-toluène sulfonate (50 mg ; 0,91 μmol) est dissous dans 2 ml de DMSO et mise à réagir à 20°C pendant 12 h avec l'ester N-hydroxysuccinimide du 4-carbonyl- α -methyl- α -(2-pyridinyldithio) toluène

(SMPT, Pierce, USA) (5,3 mg ; 13,6 μmol). Le polymère (MPT-pLK) est précipité en ajoutant 10 volumes d'isopropanol. Après centrifugation (1800 g x 15 minutes), le culot est lavé avec de l'isopropanol et récupéré après une nouvelle centrifugation. Le culot est repris dans l'eau distillée et la solution est lyophilisée. Le nombre moyen de molécules de MPT lié par molécule de polylysine est déterminé par absorbance à 343 nm de la pyridine thione ($\epsilon = 8080 \text{ M}^{-1} \times \text{cm}^{-1}$) libérée par réduction quantitative de la liaison disulfure à l'aide de (TCEP) : le nombre moyen de MPT est 10.

- préparation de la polylysine histidylée substituée par des groupements thiol actifs.

La polylysine sous forme *p*-toluène sulfonate substituée par 10 résidus MPT (50 mg ; 0,96 μmoles) dissoute dans 3 ml de DMSO (dimethylsulfoxyde) en présence de diisopropyléthylamine (42 μl ; 288 μmoles), est mise à réagir pendant 24 heures à 20°C avec 32 mg de (Boc)His(Boc)-OH (80 μmoles) en présence de 43 mg d'hexafluorophosphate de benzotriazolyl N-oxytrisdiméthylaminophosphonium (BOP) (97 μmoles). Les résidus histidyle sont ensuite déprotégés en présence de 20 ml d'une solution d'acide trifluoroacétique (TFA) à 50% pendant 48 heures à 20°C. L'eau et le TFA sont éliminés par évaporation sous pression réduite. Le polymère est précipité en ajoutant 10 volumes d'isopropanol. Après centrifugation (1800 g x 15 minutes), le culot est lavé avec de l'isopropanol et récupéré après une nouvelle centrifugation. Le culot est repris dans l'eau distillée et la solution est lyophilisée. Le nombre *x* de résidus histidyle fixé par molécule de polylysine, déterminé par RMN du proton est 60.

- réduction du peptide ANP

Le peptide ANP (CYSLRRSSAFGGRIDRIGAQSA) ayant sa cystéine en position N-terminale protégée sous forme thiopyridinyle (7,5 mg ; 2 μmol) est mis à réagir à 20°C pendant 15 minutes avec du TCEP (0,7 mg ; 2 μmol) dans 1 ml de tampon 0,1 M NaCl, 0,1 M tris/HCl pH 7,6.

- préparation de la polylysine histidylée substituée avec le peptide ANP

La polylysine partiellement histidylée substituée par 10 molécules de MPT (MPT₁₀-,His₇₀pLK) (10 mg ; 0,2 μmol) dans 1 ml de tampon 0,1 M NaCl, 0,1 M tris/HCl pH 7,6 est mise à réagir à 20°C pendant 24 heures avec 7,5 mg (2 μmol) de peptide ANP dont la cystéine a été réduite. Le polymère (ANP-S-, His₇₀-pLK) est précipité en ajoutant 10 volumes d'isopropanol. Après centrifugation (1800 g x 15 minutes), le culot est lavé avec de l'isopropanol et

5 récupéré après une nouvelle centrifugation. Le culot est repris dans l'eau distillée et la solution est lyophilisée. Le nombre moyen de molécules de peptide ANP fixé par molécule de polymère est déterminé par l'analyse des acides aminés du polymère par chromatographie à haute pression (HPLC) avec une
10 colonne C₁₈ (Supelcosil LC-18-DB, Supelco, Bellefonte, PA, USA) en phase inverse, après hydrolyse du polymère dans HCl 5,6 N à 105°C pendant 72 heures et transformation des acides aminés libérés en dérivés phenylthiohydantoïne (PTH-aa). Le nombre moyen d'ANP par molécule de polymère est 8.

10 Préparation de la polylysine histidylée substituée par la biotine

La polylysine substituée par 60 résidus histidyles (15 mg ; 0,28 μ mol) dissoute dans 1 ml de DMSO en présence de DIEA (4 μ l ; 28 μ mol) est mise à réagir pendant 7 h à 20°C avec l'ester N-hydroxysuccinimide du
15 6-(biotinamido)hexanoate (NHS-LC-biotine, Pierce, USA). Le polymère est précipité par addition de 10 volumes d'isopropanol. Le précipité est récupéré après centrifugation (1 800 g, 15 min) et lavé dans l'isopropanol puis dissous dans l'eau et lyophilisé.

20

REVENDICATIONS

5 1. Complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

10 - les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose, et/ou des endosomes,

15 - les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :
- ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,
- ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

20 - ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,
- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique au cours de la dissociation du complexe,

25 - les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

30 - ils comportent au moins un groupe hydroxyle,
- ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

35 - soit par substitution de certaines des fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ de la lysine),
- soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl), notamment par les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés,

. soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),

. soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple histidine),

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

2. Complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose et/ou des endosomes,

- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

. ce sont des bases dont le pK en milieu aqueux est inférieur à 8, de sorte qu'une proportion supérieure à 50% de ces bases liée à un polymère cationique ne soit pas protonée en milieu neutre de pH 7,4,

. ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

. ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique au cours de la dissociation du complexe,

- les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

. ils comportent au moins un groupe hydroxyle,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

- 5 . soit par substitution de certaines des fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ de la lysine),
- . soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl), et notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés entraînant une
- 10 diminution de charge,
- . soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),
- . soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes
- 15 cellulaires (par exemple histidine),

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

20 3. Complexe entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

25 - les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus protonables en milieu faiblement acide entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes

30 cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose,

- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

- . ils appartiennent à la famille des composés comportant un noyau imidazole,
- . ils appartiennent à la famille des quinolines,
- 35 . ils appartiennent à la famille des ptérines,
- . ils appartiennent à la famille des pyridines,
- . les susdits résidus comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,

- . ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,
- . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

5 - les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par au moins une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, et/ou par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique au cours de la dissociation du complexe, sous réserve que l'ensemble
10 des susdits résidus contienne au moins 30% de fonctions NH_3^+ libres,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par au moins une molécule constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, et/ou par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport
15 au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique par la dissociation du complexe,

- les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

- . ils comportent au moins un groupe hydroxyle,
- . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu
20 par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

. soit par substitution de certaines des fonctions NH_3^+ libres des
25 susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ de la lysine),

. soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl) et notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge,

. soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),

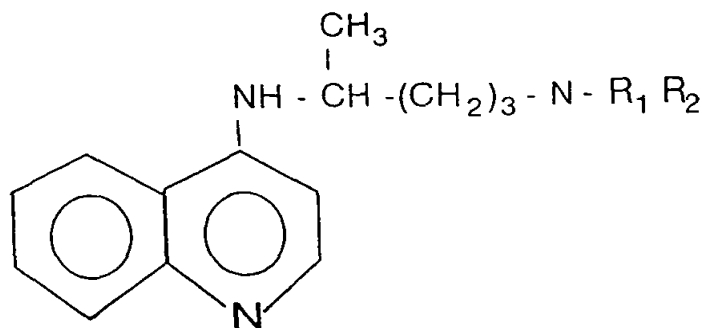
. soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple histidine),

35 sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

4. Complexe selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, dans lequel les résidus entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires sont

- des alkylimidazoles dans lequel le radical alkyle comporte de 1 à 10, notamment de 2 à 6 atomes de carbone, et dans lequel un seul des atomes d'azote du noyau imidazole est substitué,

- ou des quinolines de formule :



dans laquelle R_1 représente H et R_2 représente $(CH_2)_n-CO_2-H$, n étant un nombre entier variant de 1 à 10, et de préférence valant de 1 à 3.

5. Complexe selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, dans lequel les résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires sont choisis parmi : histidine, 4-carboxyméthyl-imidazole, 3-(1-méthyl-imidazol-4yl)-alanine, 3-(3-méthyl-imidazol-4yl)-alanine, 2-carboxy-imidazole, histamine, acide 3-(imidazol-4yl)-L-lactique, 2-(1-méthyl-imidazol-4yl)éthylamine, 2-(3-méthyl-imidazol-4yl)éthylamine, β -alanyl-histidine-(carnosine), 7-chloro-4(amino-1-méthylbutylamino)-quinoline, N^4 -(7-chloro-4-quinoliny)-1,4-pentanediamine, 8-(4-amino-1-méthylbutylamino)-6-méthoxy-quinoline (primaquine), N^4 -(6-méthoxy-8-quinoliny)-1,4-pentanediamine, acide quininique, acide quinoline carboxylique, acide ptéroïque, acide nicotinique, acide quinolinique, et dans lequel

- la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus (par exemple histidine) peut être également substituée par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

6. Complexe selon l'une des revendications 1 à 5, entre au moins un acide nucléique (chargé négativement) et au moins un conjugué polymérique chargé positivement, la liaison entre l'acide nucléique et le conjugué polymérique étant de nature électrostatique, le conjugué polymérique contenant un polymère formé de motifs monomères portant des fonctions NH_3^+ libres, notamment des résidus de lysine ou d'ornithine, et étant tel que :

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, par des résidus entraînant en milieu faiblement acide une déstabilisation des membranes cellulaires,

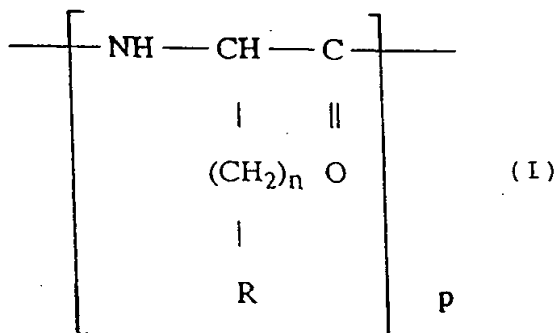
- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

- . ils comportent un noyau imidazole,
- . ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,
- . ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance,

- les fonctions NH_3^+ libres restantes des susdits motifs monomères étant également substituées à raison d'environ 1% à environ 60% par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire, ce signal de reconnaissance ayant une masse moléculaire inférieure à 5000, ce signal de reconnaissance pouvant être présent à raison d'une molécule pour environ 200 motifs du conjugué polymérique ou d'environ 60 molécules pour environ 200 motifs du conjugué polymérique,

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

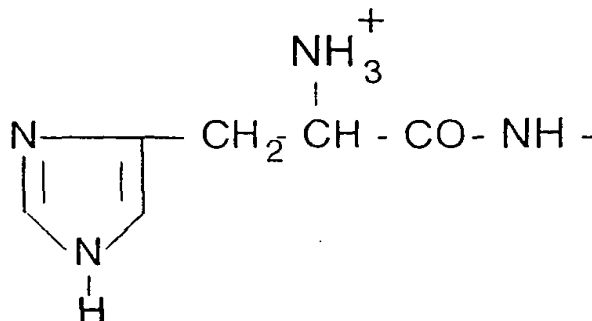
7. Complexe selon l'une des revendications 1 à 3, dans lequel le polymère contient un groupement polymérique de formule (I) suivante :



dans laquelle :

- p est un nombre entier variant de 15 à 900, de préférence de 100 à 300,
- n est un nombre entier variant de 1 à 6, et vaut de préférence 4,
- ce groupement polymérique contient des radicaux R parmi lesquels :

10% à 45% du nombre de radicaux R représentant un résidu comportant un noyau imidazole et éventuellement une fonction NH_3^+ libre, notamment un résidu histidyle, R pouvant être représenté par la formule :



la fonction NH_3^+ éventuelle des susdits résidus pouvant être également substituée par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance,

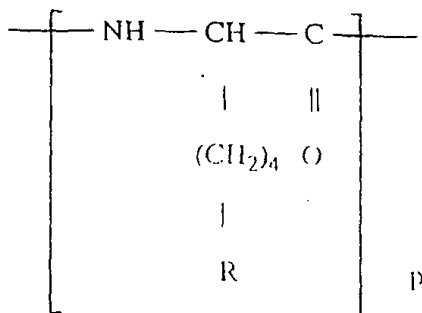
10% à 90% du nombre de radicaux R, représentant les ω -amino NH_3^+ libres, et étant éventuellement substitué à raison de 0 à 50% par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance, notamment à raison de 0 à 60, avantageusement de 1 molécule pour environ 200 motifs, ou à raison de 2 à 100, avantageusement de 50 molécules pour environ 200 motifs, et/ou

R pouvant en outre être constitué de 0 à 45% par un groupe $\text{NH-CO-(CHOH)}_m\text{-R}_1$, notamment un reste dihydroxypropionoylamido, érythronoylamido, thréonoylamido, ribonoylamido, arabinoylamido, xylonoylamido, lyxonoylamido, gluconoylamido, galactonoylamido, mannonoylamido, glycoheptonoylamido, glycooctonoylamido, m est un nombre entier de 2 à 15, de préférence de 2 à 7, R_1 représente H ou un radical alcoyle de 1 à 15 atomes de carbone, notamment CH_3 , ces radicaux pouvant être substitués par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance, sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

8. Complexe selon la revendication 4, dans lequel le polymère comprend un groupement polymérique de formule (II) suivante :

5

10



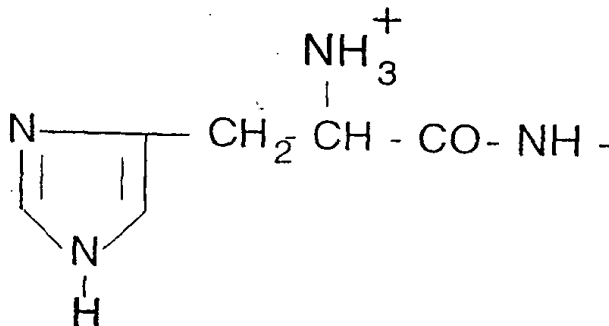
dans laquelle :

15

- p a les significations indiquées dans la revendication 4,
- 10% à 45% du nombre de radicaux R représentent un résidu comportant un noyau imidazole et éventuellement une fonction NH_3^+ libre, notamment un résidu histidyle, R pouvant être représenté par la formule

20

25



les fonctions NH_3^+ des susdits résidus pouvant être également substituées par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance,

30

- le reste des radicaux, c'est-à-dire 30% à 90% du nombre de radicaux R, représentant les ω -amino NH_3^+ , et de 0% à 45% des radicaux R pouvant être substitués par une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

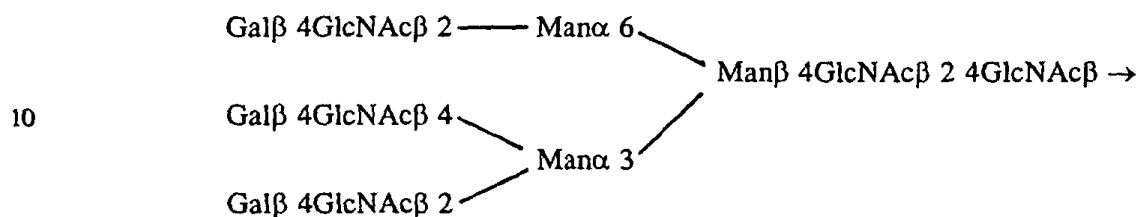
35

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre de motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

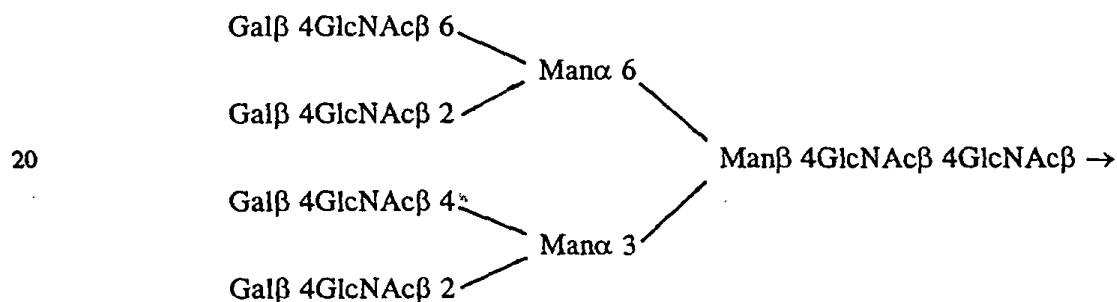
9. Complexe selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce que le signal de reconnaissance est choisi parmi:

A) - des osides simples ou complexes reconnus par des lectines membranaires, et choisis parmi:

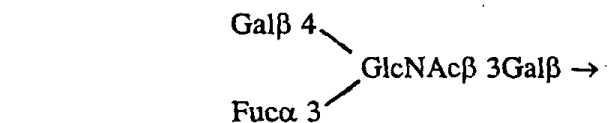
a. Asialo-oligoside de type triantennaire lactosamine: récepteur d'asialoglycoprotéine



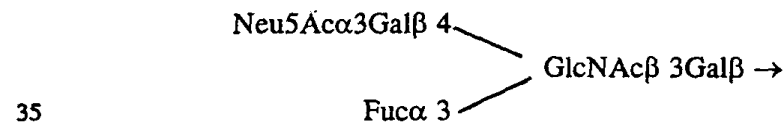
b. Asialo oligoside de type lactosamine tetraantennaire: récepteur d'asialoglycoprotéine



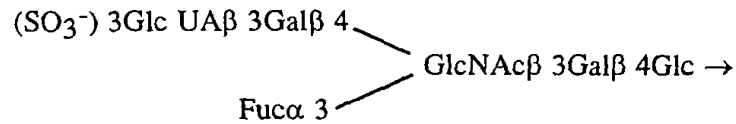
c. Lewis x: LECAM 2/3



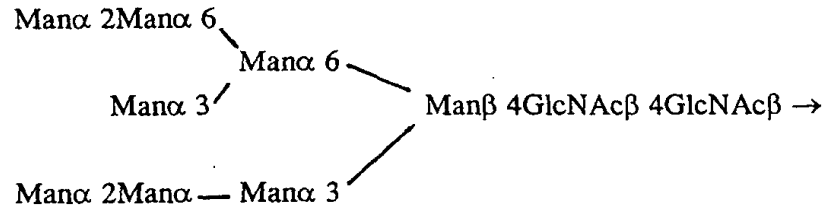
d. Lewis x sialyl: LECAM 3/2



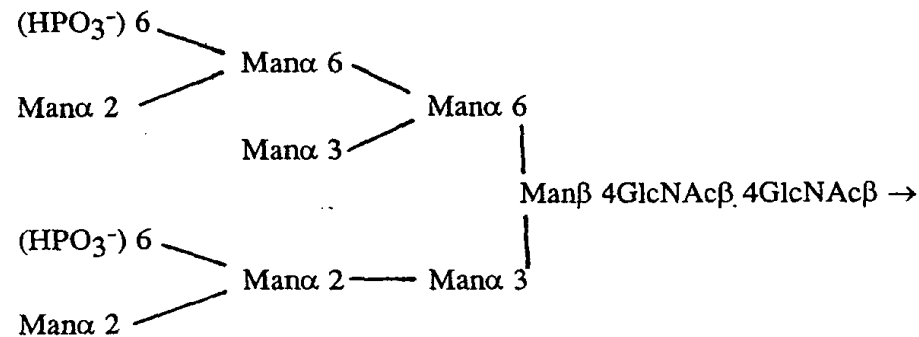
e. Dérivé de Lewis x sulfaté (HNK1): LECAM 1



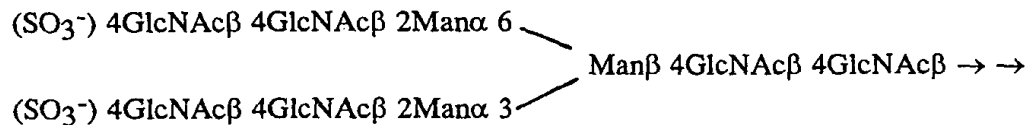
f. Oligomannoside: récepteur du mannose



g. Oligomannoside phosphorylé: récepteur de mannose 6 phosphate



h. Oligosaccharide de type lactosamine sulfaté: récepteur de GalNAc 4 sulfaté



B) des peptides

a) peptides anti-inflammatoires ou certains de leurs fragments reconnus par des récepteurs de la paroi vasculaire, tels que

- polypeptide vasodilatateur intestinal (VIP)

HSDAVFTDNYTRLRKQMAVKKYLNSILN-NH₂

- polypeptide atrial natriurétique (ANP)

SLRRSSCFGGRMDRIGAQSGLGCNSFRY

- lipocortine

HDMNKVLDL

- bradykinine

5 RPPGFSPFR;

b) peptides ligands des intégrines, tels que les peptides contenant la séquence RGD, ligand de la fibronectine;

c) facteurs chimiotactiques, tels que les formyl peptides et leurs antagonistes: FMLP, (N-formyl-Met-Leu-Phé);

10 d) hormones peptidiques tels que

l' α -MSH: Ac-SYSMEHFRWGKPV-NH₂ et leurs antagonistes,

C) Métabolites naturels tels que:

- la biotine,

15 - la carnitine.

- le tétrahydrofolate et l'acide folique pouvant être à la fois un signal de reconnaissance vis-à-vis de certaines cellules possédant les récepteurs appropriés et un déstabilisateur des membranes cellulaires.

20 10. Complexe selon l'une des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que l'acide nucléique peut être choisi parmi:

a) des gènes marqueurs, tels que

- gènes contenant la luciférase,

- protéine verte de la méduse *Aequorea victoria*,

25 - gènes contenant la β -galactosidase,

- gènes contenant la chloramphénicol acétyl transférase,

- gènes conférant la résistance à un antibiotique, tels que l'hygromycine, la néomycine etc...;

b) des gènes à visée thérapeutique, tels que

30 - récepteurs des lipoprotéines de faible densité, déficient dans les cas d'hypercholestérolémie,

- facteurs de coagulation: facteurs VIII et IX,

- phénylalanine-hydroxylase (phénylcétonurie),

- adénosine désaminase (immunodéficiences ADA),

35 - enzymes lysosomiques, telles que la β -glucosidase dans le cas de la maladie de Gaucher,

- dystrophine et minidistrophine (myopathie),

- tyrosine hydroxylase (Parkinson),

- facteurs de croissance des neurones (Alzheimer),
- CFTR cystic-fibrosis transmembrane conductance regulator (mucoviscidose),
- alpha1-antitrypsine,
- cytokines (interleukines, TNF facteur de nécrose des tumeurs),
- thymidine kinase du virus Herpes simplex,
- protéines du MHC, système majeur d'histocompatibilité, en particulier les HLA-B7,
- cytosine désaminase,
- gènes codant pour des ARN sens et antisens,
- gènes codant pour des ribozymes,
- c) des gènes à visée vaccinale
 - gènes codant pour des antigènes viraux (vaccination), par exemple: gène codant pour la nucléoprotéine du virus de la grippe.

11. Complexe selon l'une des revendications 1 à 7, dans lequel:

- le polymère, notamment la polylysine présente un degré de polymérisation d'environ 15 à environ 900, de préférence 200,
- les fonctions NH_3^+ libres des motifs lysine étant substituées dans un rapport de 35% par des résidus histidyle et éventuellement par une molécule constituant un signal de reconnaissance pour 1 à 50 résidus de lysine lorsque ladite molécule signal possède une affinité d'au moins 10^5 l mole^{-1} vis-à-vis du récepteur de la cellule que le complexe doit cibler ou éventuellement par 20 à 100 molécules de signal de reconnaissance pour 200 résidus de lysine lorsque ladite molécule signal possède une affinité inférieure à 10^5 l mole^{-1} vis à vis du susdit récepteur,
- l'acide nucléique présente une masse moléculaire d'environ 10^6 à environ 10^8 , et notamment de $3 \cdot 10^6$ à $30 \cdot 10^6$,
- le rapport entre le nombre moyen de paires de base de l'acide nucléique par molécule de motif de monomère, notamment la lysine est d'environ 0,2 à environ 6, de préférence d'environ 0,4 à environ 0,6.

12. Conjugué polymérique chargé positivement, contenant des motifs portant des fonctions NH_3^+ libres, et étant tel que :

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères sont substituées dans un rapport d'au moins 10%, avantageusement d'environ 15% à environ 45%, notamment de 35%, ce rapport étant déterminé par exemple par résonance magnétique nucléaire, par des résidus entraînant en milieu faiblement acide une

déstabilisation des membranes cellulaires, notamment la membrane des vésicules d'endocytose,

- les susdits résidus possédant en outre les propriétés suivantes :

. ils comportent un groupe fonctionnel leur permettant d'être fixés au susdit polymère,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

. ils peuvent comporter au moins une fonction NH_3^+ libre,

- les fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères pouvant être également substituées par des résidus non chargés entraînant une diminution des charges positives par rapport au même conjugué polymérique non substitué, facilitant le relargage de l'acide nucléique par la dissociation du complexe,

- les susdits résidus non chargés possédant en outre les propriétés suivantes:

. ils comportent au moins un groupe hydroxyle,

. ils ne sont pas actifs en tant que signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

. les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés pouvant être substitués par au moins une molécule qui constitue un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire,

- des molécules constituant un signal de reconnaissance reconnu par un récepteur membranaire cellulaire étant éventuellement présents :

. soit par substitution de certaines des fonctions NH_3^+ libres des susdits motifs monomères (par exemple $\epsilon\text{-NH}_3^+$ des lysines),

. soit sur certains des susdits résidus non chargés entraînant une diminution de charge (par exemple gluconoyl), et notamment sur les groupes hydroxyles des susdits résidus non chargés, entraînant une diminution de charge,

. soit sur certains des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple imidazole acétyl),

. soit par substitution de la fonction NH_3^+ éventuelle, libre des susdits résidus entraînant une déstabilisation des membranes cellulaires (par exemple histidine),

sous réserve que l'ensemble des fonctions NH_3^+ libres soit d'au moins 30% du nombre des motifs monomères du squelette polymérique du susdit conjugué polymérique.

13. Conjugué polymérique selon la revendication 12, et tel que défini selon l'une des revendications 2 ou 3, ou contenant un groupement polymérique de formule selon l'une des revendications 4 ou 5.

5 14. Utilisation d'un complexe selon l'une des revendications 1 à 11, ou d'un conjugué selon l'une des revendications 12 ou 13, pour la transfection *in vitro*, *ex vivo* ou *in vivo* de cellules à l'aide d'un gène, notamment ceux définis à la revendication 6.

10 15. Utilisation d'un complexe ou d'un conjugué selon la revendication 11, caractérisé en ce que les cellules sont choisies parmi:

- des cellules souches hématopoïétiques;
- des cellules dendritiques,
- cellules du foie;
- 15 - cellules des muscles squelettiques;
- cellules de la peau:
 - . fibroblastes,
 - . kératinocytes,
 - . cellules dendritiques,
 - 20 . mélanocytes.
- cellules des parois vasculaires;
 - . endothéliales;
 - . musculaires lisses;
- cellules épithéliales des voies aériennes;
- 25 - cellules du système nerveux central;
- cellules cancéreuses;
- cellules du système immunitaire, telles que des lymphocytes, des macrophages, des cellules NK etc...

30 16. Méthode de transfection *in vitro* ou *ex vivo*, caractérisée en ce que l'on met en présence un complexe, selon l'une quelconque des revendications 1 à 11, dans un milieu contenant des cellules à transfecter, dans des conditions telles qu'il y a:

- passage du complexe à partir du milieu dans le cytoplasme des
- 35 cellules,
- relargage de l'acide nucléique impliqué dans le susdit complexe dans le cytosol et/ou le noyau des cellules,

- transcription et expression de l'acide nucléique dans les cellules transfectées
- expression de la protéine correspondant au gène transfecté.

5 17. Composition pharmaceutique, caractérisée en ce qu'elle comprend à titre de substance active, l'un au moins des complexes selon l'une quelconque des revendications 1 à 11, ou l'un au moins des conjugués selon l'une des revendications 12 ou 13, en association avec un véhicule pharmaceutiquement acceptable.

10 18. Utilisation d'un complexe selon l'une des revendications 1 à 11, ou d'un conjugué selon l'une des revendications 12 ou 13, pour la préparation d'un médicament destiné par exemple au traitement de déficience métabolique congénitale ou acquise, ou au traitement de tumeurs, ou pour la préparation d'un
15 vaccin, par exemple vaccin contre la grippe.

 19. Trousse ou kit comprenant:

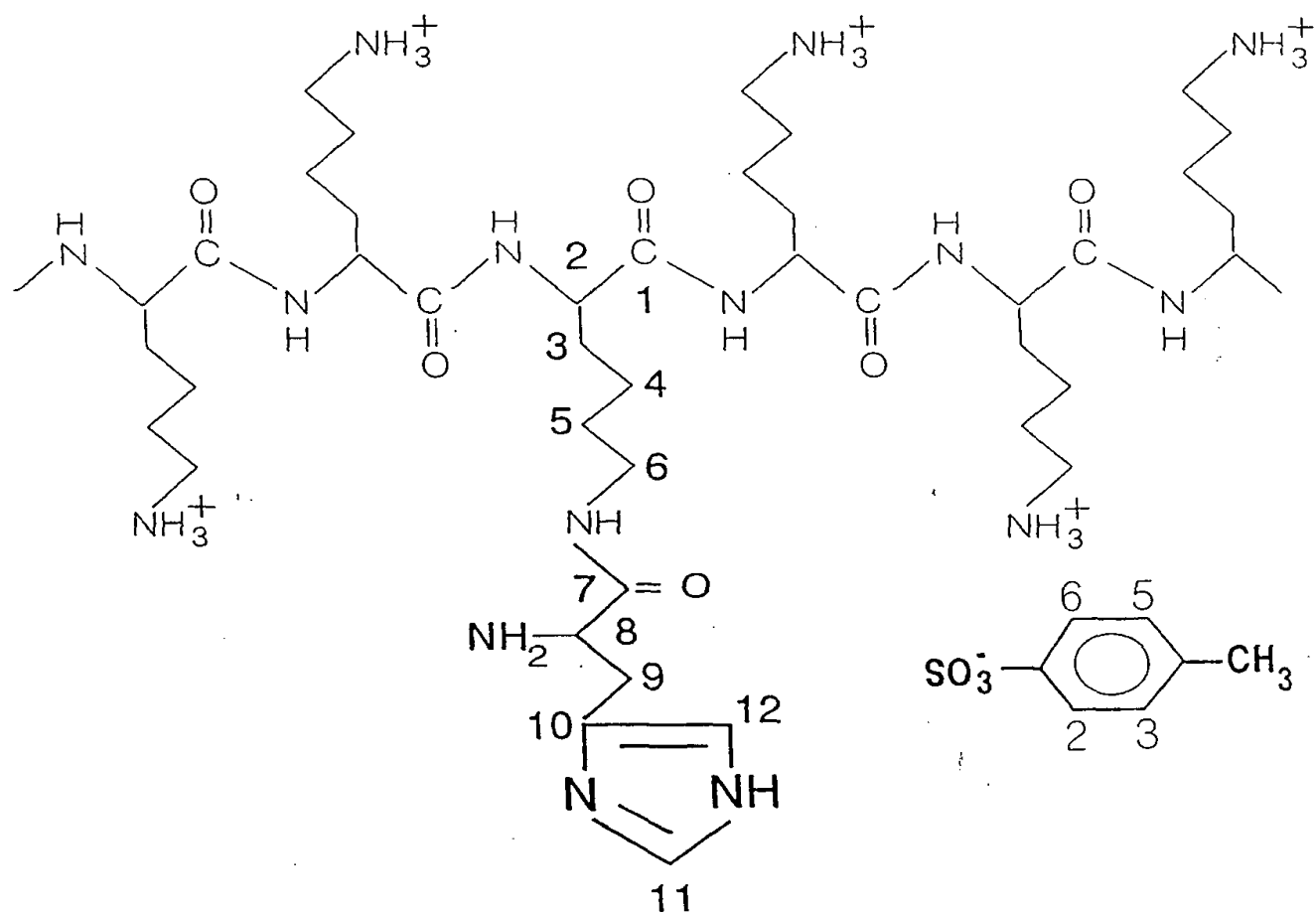
 - un conjugué polymérique selon l'une des revendications 12 ou 13, tel que la polylysine, substituée par un résidu entraînant en milieu faiblement acide une
20 déstabilisation des membranes cellulaires, ce conjugué polymérique étant apte à comporter éventuellement un signal de reconnaissance, lequel est préalablement fixé ou non sur le susdit conjugué polymérique, ledit signal de reconnaissance étant fonction de la cellule à cibler,

 - éventuellement un plasmide contenant au moins un gène à transférer, et
25 éventuellement le système de régulation de l'expression du susdit gène,

 - des réactifs permettant la fixation éventuelle du signal de reconnaissance sur le susdit conjugué polymérique,

 - des réactifs permettant la formation d'un complexe selon l'une des revendications 1 à 11, ou entre le conjugué polymérique et le gène à transférer, ou entre le conjugué polymérique et un plasmide contenant le gène à transférer,
30

 - des réactifs permettant la transfection de la cellule par le susdit complexe.



HispLK

Figure 1

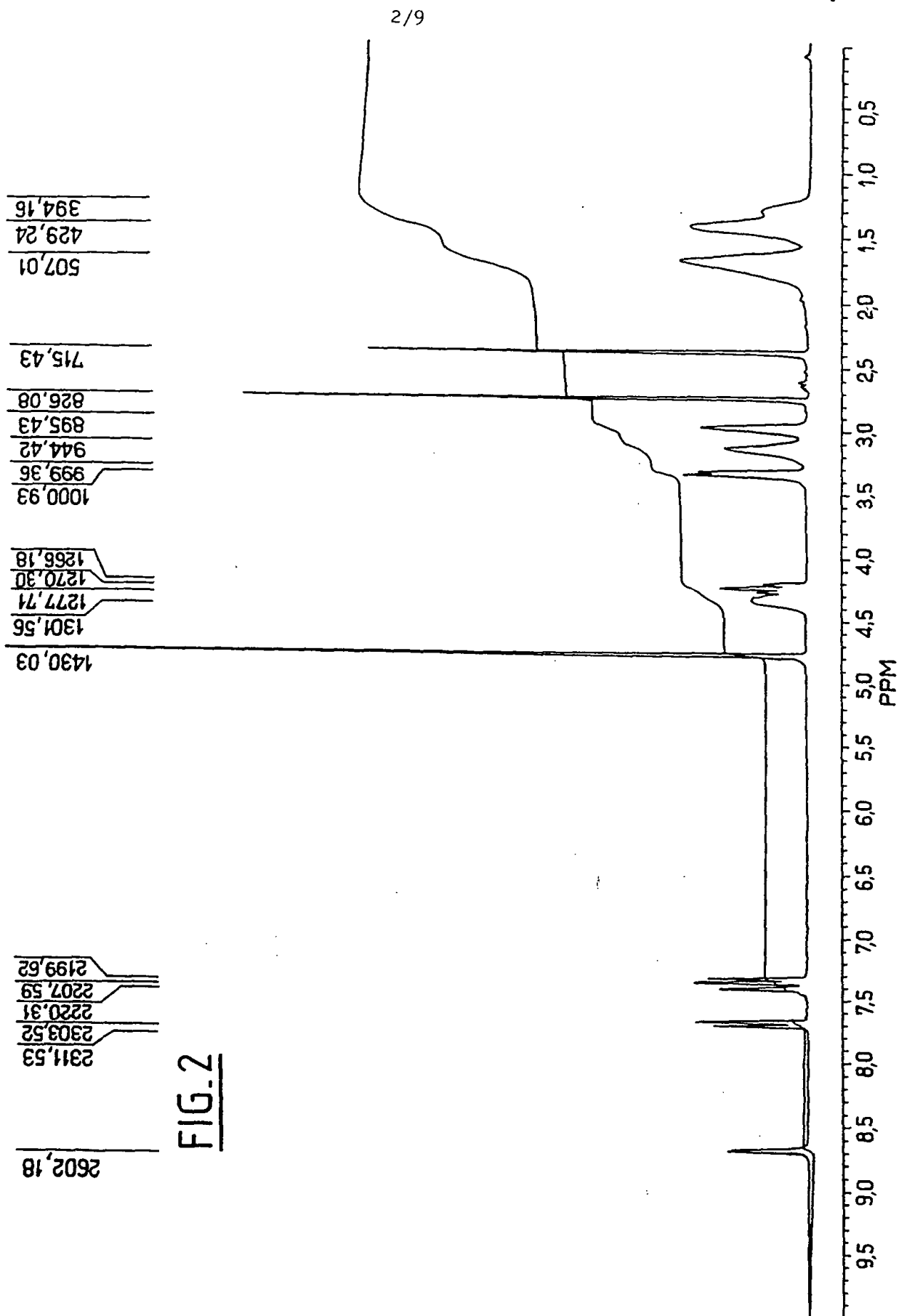


FIG. 2

3/9

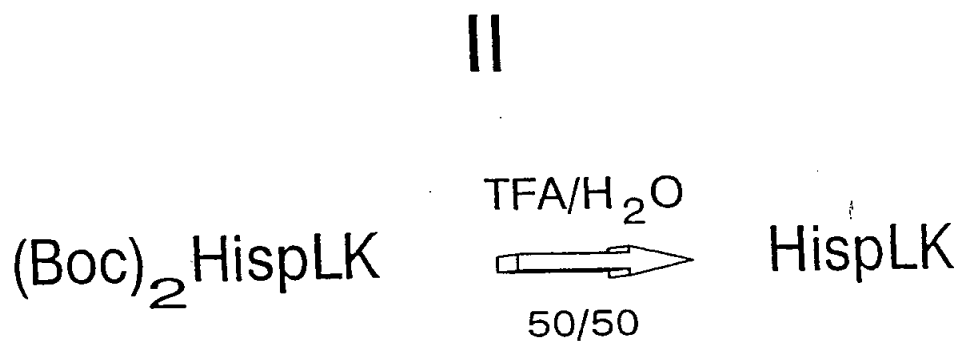
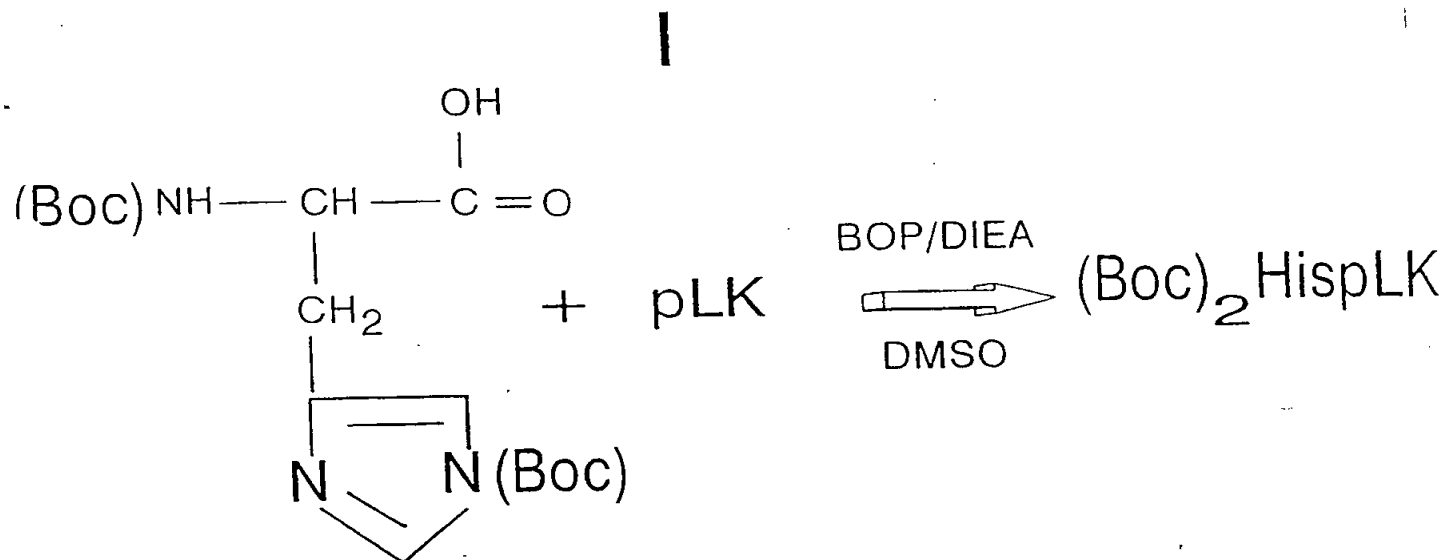


Figure 3

4/9

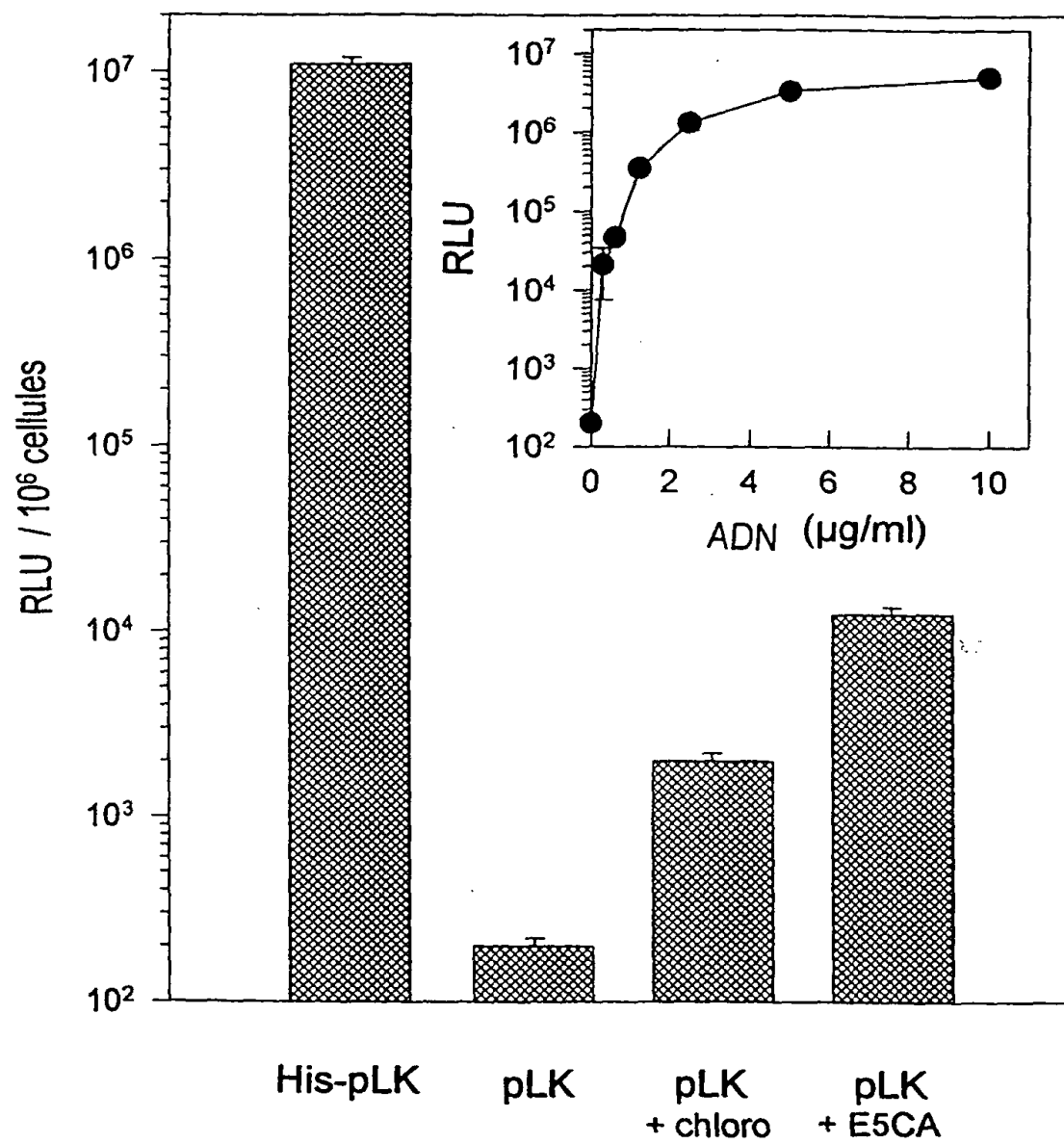


Figure 4

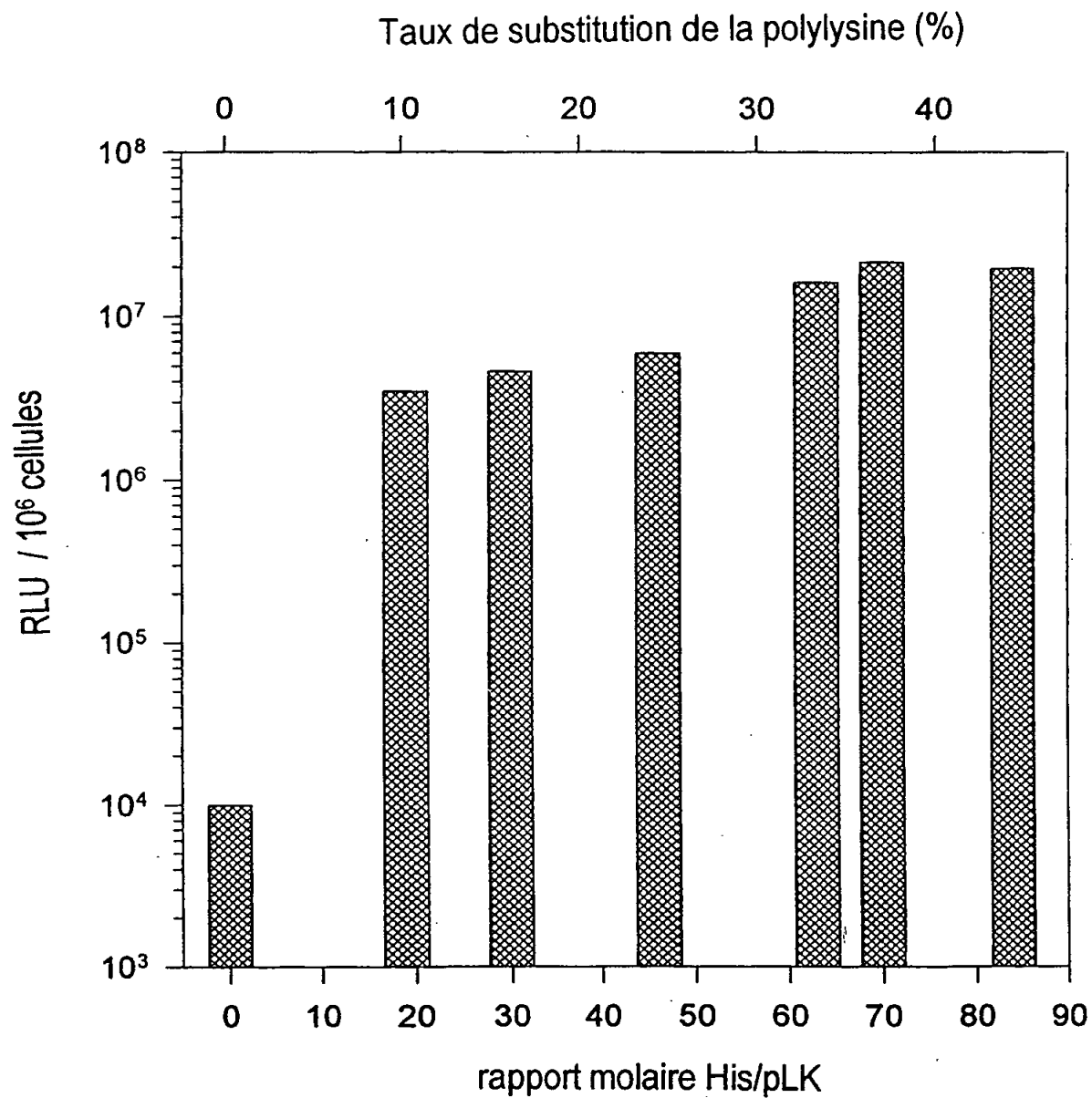


Figure 5

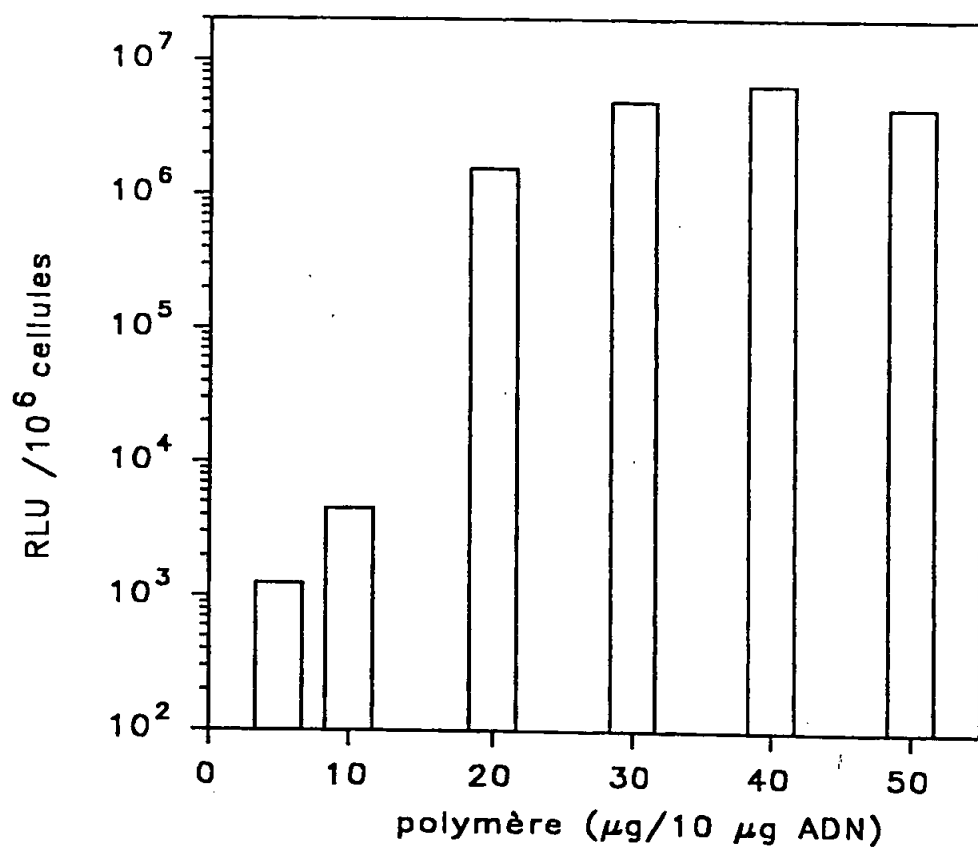


Figure 6

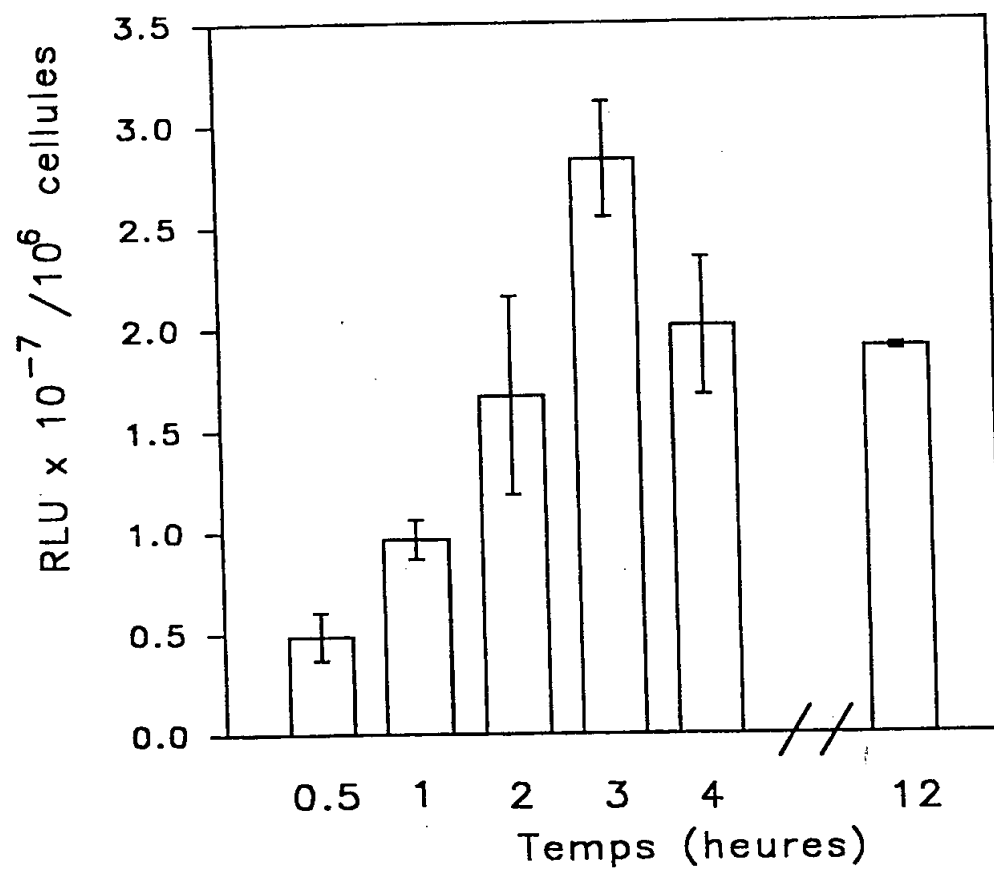


Figure 7

8/9

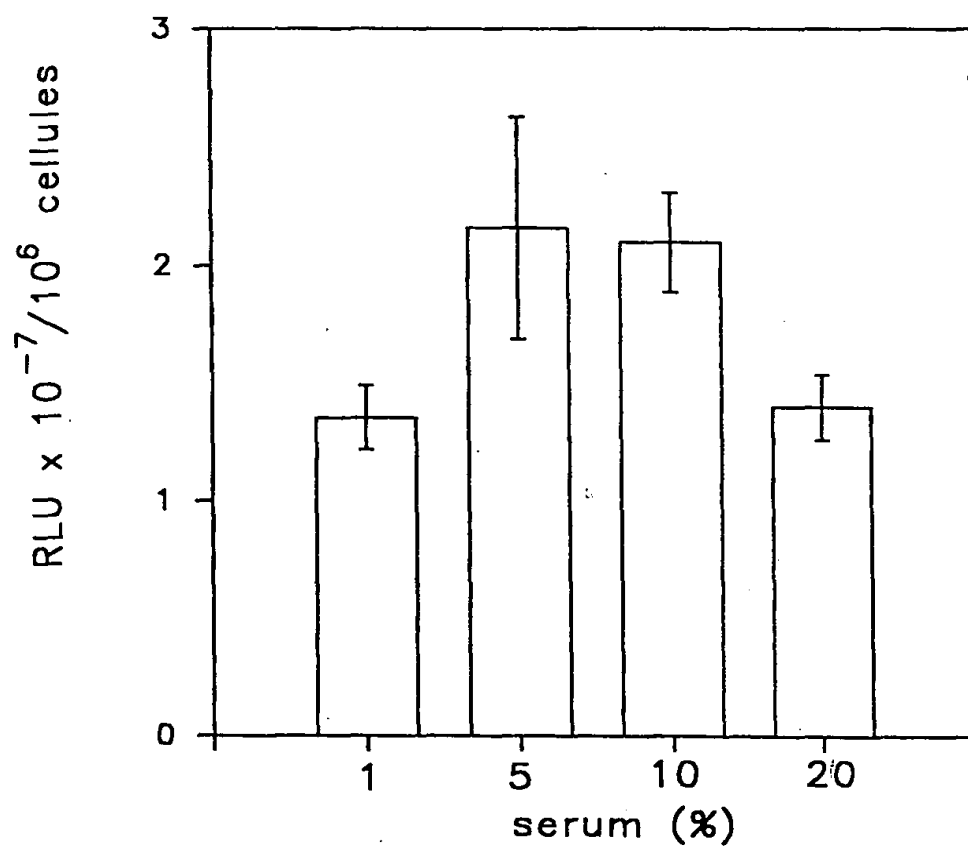


Figure 8

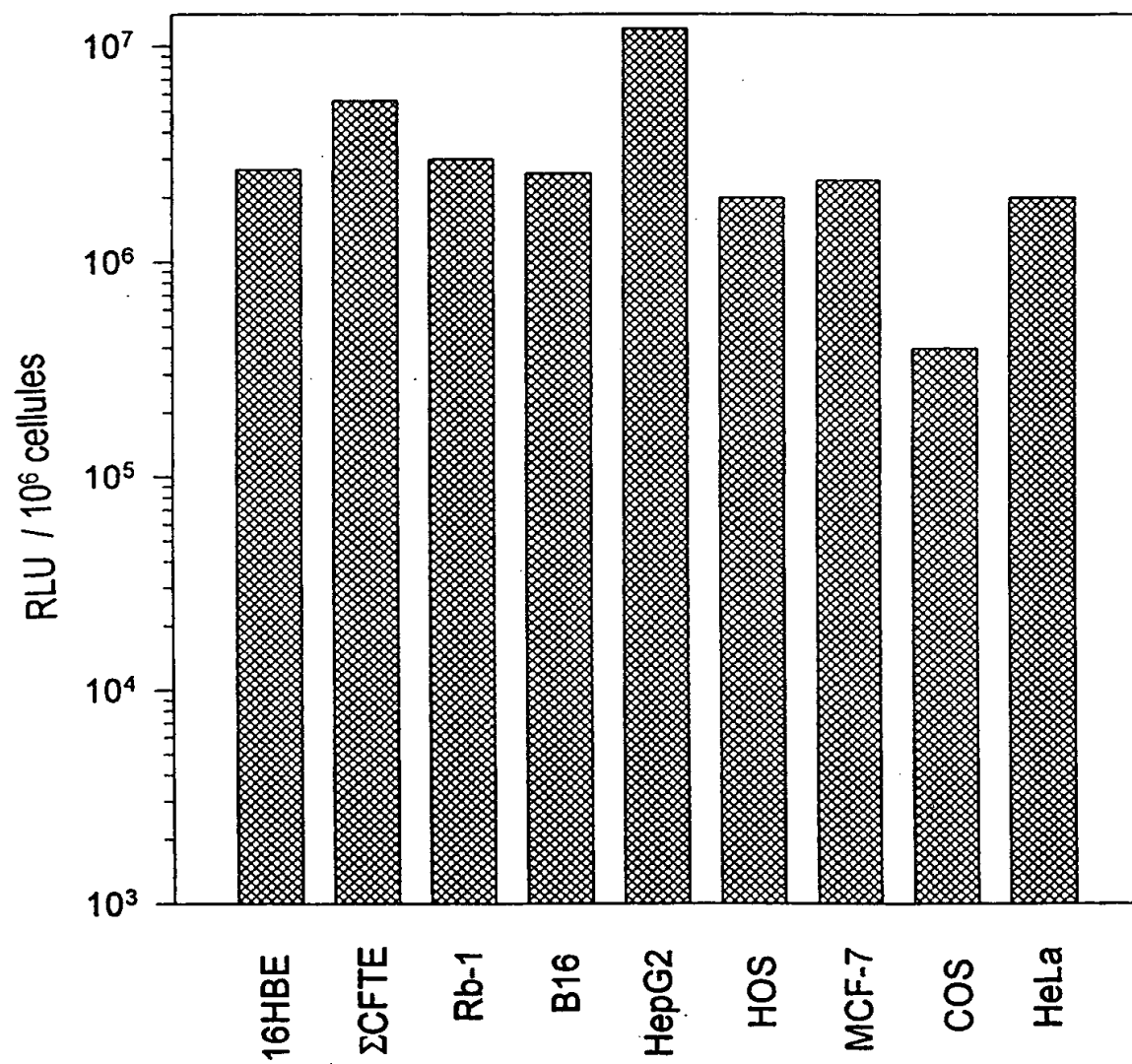


Figure 9

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Application No

PCT/FR 97/02022

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 6 C12N15/88 A61K48/00

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 6 C12N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	FR 2 719 316 A (IDM IMMUNO-DESIGNED MOLECULES) 3 November 1995	1-8
A	cited in the application see the whole document	9,10,12, 14-19
X	--- MEZÖ G. ET AL.: "Carrier design: conformational studies of amino acid (X) and oligopeptide (X-DL-Ala-m) substituted poly(L-lysine)." BIOPOLYMERS, vol. 33, no. 6, 1993, pages 873-885, XP002034603 see the whole document ---	12

-/-

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☒ Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents :

- *A* document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- *E* earlier document but published on or after the international filing date
- *L* document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- *O* document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- *P* document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

T later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

X document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone

Y document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.

Z document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

3 April 1998

Date of mailing of the international search report

16.04.98

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Panzica, G

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Intern Application No

PCT/FR 97/02022

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category °	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	<p>WANG C. Y. ET AL: "POLYHISTIDINE MEDIATES AN ACID-DEPENDENT FUSION OF NEGATIVELY CHARGED LIPOSOMES" BIOCHEMISTRY, vol. 23, no. 19, 1984, pages 4409-4416, XP002016041 cited in the application see page 4410, column 1, paragraph 2 see page 4413, column 1, paragraph 2 - page 4415, column 2, paragraph 1</p>	1-8
A	<p>MIDOUX P ET AL: "SPECIFIC GENE TRANSFER MEDIATED BY LACTOSYLATED POLY-L-LYSINE INTO HEPATOMA CELLS" NUCLEIC ACIDS RESEARCH, vol. 21, no. 4, 25 February 1993, pages 871-878, XP000371764 cited in the application see the whole document</p>	1,9,10, 12
Y	---	7
A	<p>WO 92 13570 A (BOEHRINGER INGELHEIM INT. INC.; GENENTECH INC (US)) 20 August 1992 see abstract * exemples * * claims *</p>	1,2,4, 10,12, 14,15,18
A	<p>EP Q 387 775 A (BOEHRINGER INGELHEIM INTERNATIONAL INC.) 19 September 1990 see example 6</p>	10,14-16
A	<p>EP Q 388 758 A (BOEHRINGER INGELHEIM INTERNATIONAL INC.) 26 September 1990 see abstract see page 2, line 37 - page 5, line 17</p>	1,5,9, 10,15,16
A	<p>US 5 166 320 A (WU GEORGE Y. ET AL) 24 November 1992 see the whole document</p>	1,3,4, 9-11
A	<p>WO 92 11037 A (ADVANCED MAGNETICS INC) 9 July 1992</p>	2,3,9-15
A	<p>FR 2 107 756 A (HOFFMANN-LA ROCHE & CIE SOCIETE ANONYME) 5 May 1972</p>	6,7,11
A	<p>EP Q 350 246 A (TAKEDA CHEMICAL INDUSTRIES LTD) 10 January 1990</p>	16

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/FR 97/02022

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
FR 2719316 A	03-11-95	AU 2412895 A	29-11-95
		CA 2187629 A	09-11-95
		EP 0753070 A	15-01-97
		WO 9530020 A	09-11-95
		US 5595897 A	21-01-97

WO 9213570 A	20-08-92	DE 4104186 A	13-08-92
		AT 142890 T	15-10-96
		DE 59207189 D	24-10-96
		EP 0571414 A	01-12-93
		ES 2094342 T	16-01-97
		JP 6504993 T	09-06-94

EP 0387775 A	19-09-90	AT 140961 T	15-08-96
		AU 637354 B	27-05-93
		AU 5130190 A	01-11-90
		CA 2012312 A	16-09-90
		DE 59010432 D	05-09-96
		ES 2090049 T	16-10-96
		HU 9500692 A	28-12-95
		IE 74850 B	13-08-97
		IL 93754 A	31-12-95
		JP 3130080 A	03-06-91
		NZ 232917 A	27-07-97
		PT 93440 A	07-11-90

EP 0388758 A	26-09-90	AU 637085 B	20-05-93
		AU 5137290 A	20-09-90
		CA 2012311 A	16-09-90
		HU 9500693 A	29-01-96
		IL 93755 A	31-12-95
		JP 3200800 A	02-09-91
		NO 301932 B	29-12-97
		NZ 232918 A	27-07-97
		PT 93441 A,B	07-11-90
		RU 2098487 C	10-12-97
US 5354844 A	11-10-94		

US 5166320 A	24-11-92	US 5635383 A	03-06-97
		JP 63269985 A	08-11-88

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande internationale No
PCT/FR 97/02022

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE CIB 6 C12N15/88 A61K48/00		
Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB		
B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement) CIB 6 C12N		
Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche		
Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si cela est réalisable, termes de recherche utilisés)		
C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		
Catégorie *	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
Y	FR 2 719 316 A (IDM IMMUNO-DESIGNED MOLECULES) 3 novembre 1995 cité dans la demande	1-8
A	voir le document en entier	9, 10, 12, 14-19
X	--- MEZÖ G. ET AL.: "Carrier design: conformational studies of amino acid (X) and oligopeptide (X-DL-Ala-m) substituted poly(L-lysine)." BIOPOLYMERS, vol. 33, no. 6, 1993, pages 873-885, XP002034603 voir le document en entier --- -/-	12
<div style="display: flex; justify-content: space-between;"> <div> <input checked="" type="checkbox"/> Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents </div> <div> <input checked="" type="checkbox"/> Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe </div> </div>		
* Catégories spéciales de documents cités: <div style="display: flex;"> <div style="flex: 1;"> <p>"A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent</p> <p>"E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date</p> <p>"L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)</p> <p>"O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens</p> <p>"P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée</p> </div> <div style="flex: 1;"> <p>"T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention</p> <p>"X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément</p> <p>"Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier</p> <p>"&" document qui fait partie de la même famille de brevets</p> </div> </div>		
Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée 3 avril 1998		Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale 16.04.98
Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+31-70) 340-3016		Fonctionnaire autorisé Panzica, G

